

SN

PCT

WELTORGANISATION FÜR GEISTIGES EIGENTUM  
Internationales Büro



INTERNATIONALE ANMELDUNG VERÖFFENTLICHT NACH DEM VERTRAG ÜBER DIE  
INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT AUF DEM GEBIET DES PATENTWESENS (PCT)

(51) Internationale Patentklassifikation <sup>6</sup> : <b>C12Q 1/68</b>		<b>A3</b>	(11) Internationale Veröffentlichungsnummer: <b>WO 99/29898</b>
			(43) Internationales Veröffentlichungsdatum: 17. Juni 1999 (17.06.99)
(21) Internationales Aktenzeichen: PCT/EP98/07911		(81) Bestimmungsstaaten: CA, JP, US, europäisches Patent (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE).	
(22) Internationales Anmeldedatum: 4. Dezember 1998 (04.12.98)			
(30) Prioritätsdaten: 97121471.3 5. Dezember 1997 (05.12.97) EP		<b>Veröffentlicht</b> Mit internationalem Recherchenbericht. Vor Ablauf der für Änderungen der Ansprüche zugelassenen Frist. Veröffentlichung wird wiederholt falls Änderungen eintreffen.	
(71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten ausser US): MAX-PLANCK-GESELLSCHAFT ZUR FÖRDERUNG DER WISSENSCHAFTEN E.V. [DE/DE]; Berlin (DE).		(88) Veröffentlichungsdatum des internationalen Recherchenberichts: 28. Oktober 1999 (28.10.99)	
(72) Erfinder; und (75) Erfinder/Anmelder (nur für US): GUT, Ivo, Glynne [CH/DE]; Hackerstrasse 1, D-12161 Berlin (DE). BERLIN, Kurt [DE/DE]; Marienkäferweg 4, D-14532 Stahnsdorf (DE). LEHRACH, Hans [AT/DE]; Lützelsteinerweg 50, D-14195 Berlin (DE).			
(74) Anwalt: VOSSIUS & PARTNER; Siebertstrasse 4, D-81675 München (DE).			
(54) Title: METHOD FOR IDENTIFYING NUCLEIC ACIDS BY MEANS OF MATRIX-ASSISTED LASER DESORPTION/IONISATION MASS SPECTROMETRY			
(54) Bezeichnung: VERFAHREN ZUR IDENTIFIKATION VON NUCLEINSÄUREN DURCH MATRIX-ASSISTIERTE LASER DESORPTIONS/IONISATIONS MASSENSPEKTROMETRIE			
C / Immobilisierung von DNA direkt auf dem MALDI-Target (Beispiel).			
<div style="display: flex; align-items: center;"> <div style="flex: 1;"> <p>D / gebundene DNA</p> <p>E / bifunktionaler Linker</p> <p>A / funktionalisierte Schicht, hergestellt aus Silanen</p> <p>B / Glas/Silikatbeschichtung (optional)</p> </div> <div style="flex: 2; text-align: center;"> <p>MALDI-Target (Metall)</p> </div> <div style="flex: 1; text-align: right;"> <p>A ...FUNCTIONALIZED LAYER MADE OF SILANE</p> <p>B ...GLAS/SILICATE COATING (OPTIONAL)</p> <p>C ...IMMOBILIZATION OF DNA DIRECTLY ONTO THE MALDI-TARGET (EXAMPLE)</p> <p>D ...BONDED DNA</p> <p>E ...BIFUNCTIONAL LINKER</p> </div> </div>			
(57) Abstract			
<p>The present invention relates to a method for detecting a nucleotide sequence in a nucleic acid molecule by means of predetermined probes of varying mass using matrix-assisted spectrometry. One advantage of the inventive method is that it provides for simultaneous characterization of a plurality of unknown nucleic acid molecules by a salt from various probes. The invention also relates to a kit containing the probes and/or a sample carrier, optionally with nucleic acids bonded thereto.</p>			

**(57) Zusammenfassung**

Die vorliegende Erfindung betrifft ein Verfahren zum Nachweis einer Nucleotidsequenz in einem Nucleinsäuremolekül mittels vorbestimmter Sonden unterschiedlicher Masse durch Matrix-assistierte Laser Desorptions/Ionisations Massenspektrometrie. Vorteilhafterweise erlaubt das erfindungsgemäße Verfahren die gleichzeitige Charakterisierung einer Vielzahl unbekannter Nucleinsäuremoleküle durch einen Satz verschiedener Sonden. Weiterhin betrifft diese Erfindung einen Kit, der die Sonden und/oder einen Probenträger, gegebenenfalls mit daran gebundenen Nucleinsäuremolekülen, enthält.

**LEDIGLICH ZUR INFORMATION**

Codes zur Identifizierung von PCT-Vertragsstaaten auf den Kopfbögen der Schriften, die internationale Anmeldungen gemäss dem PCT veröffentlichen.

AL	Albanien	ES	Spanien	LS	Lesotho	SI	Slowenien
AM	Armenien	FI	Finnland	LT	Litauen	SK	Slowakei
AT	Österreich	FR	Frankreich	LU	Luxemburg	SN	Senegal
AU	Australien	GA	Gabun	LV	Lettland	SZ	Swasiland
AZ	Aserbaidshan	GB	Vereinigtes Königreich	MC	Monaco	TD	Tschad
BA	Bosnien-Herzegowina	GE	Georgien	MD	Republik Moldau	TG	Togo
BB	Barbados	GH	Ghana	MG	Madagaskar	TJ	Tadschikistan
BE	Belgien	GN	Guinea	MK	Die ehemalige jugoslawische Republik Mazedonien	TM	Turkmenistan
BF	Burkina Faso	GR	Griechenland	ML	Mali	TR	Türkei
BG	Bulgarien	HU	Ungarn	MN	Mongolei	TT	Trinidad und Tobago
BJ	Benin	IE	Irland	MR	Mauretanien	UA	Ukraine
BR	Brasilien	IL	Israel	MW	Malawi	UG	Uganda
BY	Belarus	IS	Island	MX	Mexiko	US	Vereinigte Staaten von Amerika
CA	Kanada	IT	Italien	NE	Niger	UZ	Usbekistan
CF	Zentralafrikanische Republik	JP	Japan	NL	Niederlande	VN	Vietnam
CG	Kongo	KE	Kenia	NO	Norwegen	YU	Jugoslawien
CH	Schweiz	KG	Kirgisistan	NZ	Neuseeland	ZW	Zimbabwe
CI	Côte d'Ivoire	KP	Demokratische Volksrepublik Korea	PL	Polen		
CM	Kamerun	KR	Republik Korea	PT	Portugal		
CN	China	KZ	Kasachstan	RO	Rumänien		
CU	Kuba	LC	St. Lucia	RU	Russische Föderation		
CZ	Tschechische Republik	LI	Liechtenstein	SD	Sudan		
DE	Deutschland	LK	Sri Lanka	SE	Schweden		
DK	Dänemark	LR	Liberia	SG	Singapur		
EE	Estland						

# INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No  
PCT/EP 98/07911

## A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

IPC 6 C12Q1/68

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

## B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

IPC 6 C12Q

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practical, search terms used)

## C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
Y	<p>LITTLE D P ET AL: "MALDI ON A CHIP: ANALYSIS OF ARRAYS OF LOW-FEMTOMOLE TO SUBFEMTOMOLE QUANTITIES OF SYNTHETIC OLIGONUCLEOTIDES AND DNA DIAGNOSTIC PRODUCTS DISPENSED BY A PIEZOELECTRIC PIPET"</p> <p>ANALYTICAL CHEMISTRY, vol. 69, no. 22, 15 November 1997 (1997-11-15), pages 4540-4546, XP000727173 ISSN: 0003-2700 the whole document</p> <p style="text-align: center;">---</p> <p style="text-align: center;">-/--</p>	1-23

☒ Further documents are listed in the continuation of box C.

☒ Patent family members are listed in annex.

### Special categories of cited documents:

- "A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
- "E" earlier document but published on or after the international filing date
- "L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
- "O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
- "P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

- "T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
- "X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
- "Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.
- "&" document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search

27 August 1999

Date of mailing of the international search report

09/09/1999

Name and mailing address of the ISA

European Patent Office, P.B. 5818 Patentlaan 2  
NL - 2280 HV Rijswijk  
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,  
Fax: (+31-70) 340-3016

Authorized officer

Hagenmaier, S

# INTERNATIONAL SEARCH REPORT

onal Application No  
PCT/EP 98/07911

C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT		
Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
Y	<p>           GRIFFIN ET AL.: "GENETIC ANALYSIS BY PEPTIDE NUCLEIC ACID AFFINITY MALDI-TOF MASS SPECTROMETRY"            NATURE BIOTECHNOLOGY,            vol. 15, December 1997 (1997-12), pages 1368-1372, XP002113517            the whole document         </p> <p style="text-align: center;">---</p>	1-23
Y	<p>           ROSS ET AL.: "DISCRIMINATION OF SINGLE-NUCLEOTIDE POLYMORPHISMS IN HUMAN DNA USING PEPTIDE NUCLEIC ACID PROBES DETECTED BY MALDI-TOF MASS SPECTROMETRY"            ANALYTICAL CHEMISTRY,            vol. 69, no. 20, October 1997 (1997-10), pages 4197-4202, XP002113518            the whole document         </p> <p style="text-align: center;">---</p>	1-23
Y	<p>           ROSS P L &amp; BELGRADER P: "ANALYSIS OF SHORT TANDEM REPEAT POLYMORPHISMS IN HUMAN DNA BY MATRIX-ASSISTED LASER DESORPTION/IONIZATION MASS SPECTROMETRY"            ANALYTICAL CHEMISTRY,            vol. 69, 1 October 1997 (1997-10-01), pages 3966-3972, XP002094185            ISSN: 0003-2700            the whole document         </p> <p style="text-align: center;">---</p>	1-23
Y	<p>           GUT ET AL.: "ANALYSIS OF DNA BY "CHARGE TAGGING" AND MATRIX-ASSISTED LASER DESORPTION/IONIZATION MASS SPECTROMETRY "            RAPID COMMUNICATIONS IN MASS SPECTROMETRY,            vol. 11, 1997, pages 43-50, XP002113519            the whole document         </p> <p style="text-align: center;">---</p>	1-23
Y	<p>           EP 0 524 808 A (HOFFMANN LA ROCHE ; UNIV NEW YORK (US))            27 January 1993 (1993-01-27)            the whole document         </p> <p style="text-align: center;">---</p>	9
A	<p>           KÖSTER ET AL.: "A STRATEGY FOR RAPID AND EFFICIENT DNA SEQUENCING BY MASS SPECTROMETRY"            NAT.BIOTECH.,            vol. 14, 1996, pages 1123-1128, XP002113520            the whole document         </p> <p style="text-align: center;">---</p>	

-/--



# INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No  
PCT/EP 98/07911

C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT		
Category	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	<p>ARLINGHAUS H F ET AL: "MULTIPLEXED DNA SEQUENCING AND DIAGNOSTICS BY HYBRIDIZATION WITH ENRICHED STABLE ISOTOPE LABELS"</p> <p>ANALYTICAL CHEMISTRY, vol. 69, no. 8, 15 April 1997 (1997-04-15), pages 1510-1517, XP000690164 ISSN: 0003-2700 the whole document</p> <p style="text-align: center;">---</p>	
A	<p>WO 95 04160 A (ISIS INNOVATION ;SOUTHERN EDWIN (GB); CUMMINS WILLIAM JONATHAN (GB)) 9 February 1995 (1995-02-09) the whole document</p> <p style="text-align: center;">---</p>	
A	<p>WO 96 27681 A (IMP CANCER RES TECH ;GUT IVO GLYNNE (GB); BECK STEPHAN AUGUST (GB)) 12 September 1996 (1996-09-12) the whole document</p> <p style="text-align: center;">---</p>	
P,A	<p>WO 98 31830 A (BRAX GENOMICS LTD ;THOMPSON ANDREW HUGIN (GB); SCHMIDT GUENTER (GB)) 23 July 1998 (1998-07-23) the whole document</p> <p style="text-align: center;">-----</p>	

# INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Information on patent family members

International Application No

PCT/EP 98/07911

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)	Publication date
EP 0524808 A	27-01-1993	AU 645915 B	27-01-1994
		AU 2041992 A	25-02-1993
		CA 2074214 A	24-01-1993
		CA 2218875 A	24-01-1993
		DE 69227076 D	29-10-1998
		DE 69227076 T	02-06-1999
		EP 0863213 A	09-09-1998
		ES 2123542 T	16-01-1999
		JP 2084412 C	23-08-1996
		JP 5336971 A	21-12-1993
		JP 8000073 B	10-01-1996
		US 5538871 A	23-07-1996
WO 9504160 A	09-02-1995	AT 159767 T	15-11-1997
		AU 695349 B	13-08-1998
		AU 7269194 A	28-02-1995
		CA 2168010 A	09-02-1995
		CN 1131440 A	18-09-1996
		DE 69406544 D	04-12-1997
		DE 69406544 T	26-02-1998
		DK 711362 T	22-12-1997
		EP 0711362 A	15-05-1996
		EP 0778280 A	11-06-1997
		ES 2108479 T	16-12-1997
		FI 960403 A	29-01-1996
		HU 73802 A	30-09-1996
		JP 9501830 T	25-02-1997
		NO 960370 A	28-03-1996
		US 5770367 A	23-06-1998
WO 9627681 A	12-09-1996	EP 0813609 A	29-12-1997
		JP 11500924 T	26-01-1999
WO 9831830 A	23-07-1998	AU 5570098 A	07-08-1998
		WO 9932501 A	01-07-1999

# INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

Internationales Aktenzeichen

PCT/EP 98/07911

## A. KLASSIFIZIERUNG DES ANMELDUNGSGEGENSTANDES

IPK 6 C12Q1/68

Nach der Internationalen Patentklassifikation (IPK) oder nach der nationalen Klassifikation und der IPK

## B. RECHERCHIERTE GEBIETE

Recherchierter Mindestprüfstoff (Klassifikationssystem und Klassifikationssymbole)

IPK 6 C12Q

Recherchierte aber nicht zum Mindestprüfstoff gehörende Veröffentlichungen, soweit diese unter die recherchierten Gebiete fallen

Während der internationalen Recherche konsultierte elektronische Datenbank (Name der Datenbank und evtl. verwendete Suchbegriffe)

## C. ALS WESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN

Kategorie <sup>a</sup>	Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der in Betracht kommenden Teile	Betr. Anspruch Nr.
Y	<p>LITTLE D P ET AL: "MALDI ON A CHIP: ANALYSIS OF ARRAYS OF LOW-FEMTOMOLE TO SUBFEMTOMOLE QUANTITIES OF SYNTHETIC OLIGONUCLEOTIDES AND DNA DIAGNOSTIC PRODUCTS DISPENSED BY A PIEZOELECTRIC PIPET"</p> <p>ANALYTICAL CHEMISTRY, Bd. 69, Nr. 22, 15. November 1997 (1997-11-15), Seiten 4540-4546, XP000727173 ISSN: 0003-2700 das ganze Dokument</p> <p style="text-align: center;">--- -/-</p>	1-23

☒ Weitere Veröffentlichungen sind der Fortsetzung von Feld C zu entnehmen

☒ Siehe Anhang Patentfamilie

<sup>a</sup> Besondere Kategorien von angegebenen Veröffentlichungen

"A" Veröffentlichung, die den allgemeinen Stand der Technik definiert, aber nicht als besonders bedeutsam anzusehen ist

"E" älteres Dokument, das jedoch erst am oder nach dem internationalen Anmeldedatum veröffentlicht worden ist

"L" Veröffentlichung, die geeignet ist, einen Prioritätsanspruch zweifelhaft erscheinen zu lassen, oder durch die das Veröffentlichungsdatum einer anderen im Recherchenbericht genannten Veröffentlichung belegt werden soll oder die aus einem anderen besonderen Grund angegeben ist (wie ausgeführt)

"O" Veröffentlichung, die sich auf eine mündliche Offenbarung, eine Benutzung, eine Ausstellung oder andere Maßnahmen bezieht

"P" Veröffentlichung, die vor dem internationalen Anmeldedatum, aber nach dem beanspruchten Prioritätsdatum veröffentlicht worden ist

"T" Spätere Veröffentlichung, die nach dem internationalen Anmeldedatum oder dem Prioritätsdatum veröffentlicht worden ist und mit der Anmeldung nicht kollidiert, sondern nur zum Verständnis des der Erfindung zugrundeliegenden Prinzips oder der ihr zugrundeliegenden Theorie angegeben ist

"X" Veröffentlichung von besonderer Bedeutung; die beanspruchte Erfindung kann allein aufgrund dieser Veröffentlichung nicht als neu oder auf erfinderscher Tätigkeit beruhend betrachtet werden

"Y" Veröffentlichung von besonderer Bedeutung; die beanspruchte Erfindung kann nicht als auf erfinderscher Tätigkeit beruhend betrachtet werden, wenn die Veröffentlichung mit einer oder mehreren anderen Veröffentlichungen dieser Kategorie in Verbindung gebracht wird und diese Verbindung für einen Fachmann naheliegend ist

"&" Veröffentlichung, die Mitglied derselben Patentfamilie ist

Datum des Abschlusses der internationalen Recherche

27. August 1999

Absenddatum des internationalen Recherchenberichts

09/09/1999

Name und Postanschrift der Internationalen Recherchenbehörde

Europäisches Patentamt, P.B. 5818 Patentlaan 2  
NL - 2280 HV Rijswijk  
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,  
Fax: (+31-70) 340-3016

Bevollmächtigter Bediensteter

Hagenmaier, S

# INTERNATIONALER FORSCHENBERICHT

Internationales Aktenzeichen  
PCT/EP 98/07911

C.(Fortsetzung) ALS WESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN		
Kategorie	Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der in Betracht kommenden Teile	Betr. Anspruch Nr.
Y	<p>           GRIFFIN ET AL.: "GENETIC ANALYSIS BY PEPTIDE NUCLEIC ACID AFFINITY MALDI-TOF MASS SPECTROMETRY"            NATURE BIOTECHNOLOGY,            Bd. 15, Dezember 1997 (1997-12), Seiten 1368-1372, XP002113517            das ganze Dokument         </p>	1-23
Y	<p>           ROSS ET AL.: "DISCRIMINATION OF SINGLE-NUCLEOTIDE POLYMORPHISMS IN HUMAN DNA USING PEPTIDE NUCLEIC ACID PROBES DETECTED BY MALDI-TOF MASS SPECTROMETRY" ANALYTICAL CHEMISTRY,            Bd. 69, Nr. 20, Oktober 1997 (1997-10), Seiten 4197-4202, XP002113518            das ganze Dokument         </p>	1-23
Y	<p>           ROSS P L &amp; BELGRADER P: "ANALYSIS OF SHORT TANDEM REPEAT POLYMORPHISMS IN HUMAN DNA BY MATRIX-ASSISTED LASER DESORPTION/IONIZATION MASS SPECTROMETRY" ANALYTICAL CHEMISTRY,            Bd. 69, 1. Oktober 1997 (1997-10-01), Seiten 3966-3972, XP002094185            ISSN: 0003-2700            das ganze Dokument         </p>	1-23
Y	<p>           GUT ET AL.: "ANALYSIS OF DNA BY "CHARGE TAGGING" AND MATRIX-ASSISTED LASER DESORPTION/IONIZATION MASS SPECTROMETRY " RAPID COMMUNICATIONS IN MASS SPECTROMETRY, Bd. 11, 1997, Seiten 43-50, XP002113519            das ganze Dokument         </p>	1-23
Y	<p>           EP 0 524 808 A (HOFFMANN LA ROCHE ;UNIV NEW YORK (US))            27. Januar 1993 (1993-01-27)            das ganze Dokument         </p>	9
A	<p>           KÖSTER ET AL.: "A STRATEGY FOR RAPID AND EFFICIENT DNA SEQUENCING BY MASS SPECTROMETRY" NAT.BIOTECH.,            Bd. 14, 1996, Seiten 1123-1128, XP002113520            das ganze Dokument         </p>	

-/--

# INTERNATIONALES FORSCHUNGSBERICHT

Internationales Aktenzeichen  
PCT/EP 98/07911

C.(Fortsetzung) ALS WESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN		
Kategorie	Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der in Betracht kommenden Teile	Betr. Anspruch Nr.
A	<p>ARLINGHAUS H F ET AL: "MULTIPLEXED DNA SEQUENCING AND DIAGNOSTICS BY HYBRIDIZATION WITH ENRICHED STABLE ISOTOPE LABELS"</p> <p>ANALYTICAL CHEMISTRY, Bd. 69, Nr. 8, 15. April 1997 (1997-04-15), Seiten 1510-1517, XP000690164 ISSN: 0003-2700 das ganze Dokument</p> <p>---</p>	
A	<p>WO 95 04160 A (ISIS INNOVATION ; SOUTHERN EDWIN (GB); CUMMINS WILLIAM JONATHAN (GB)) 9. Februar 1995 (1995-02-09) das ganze Dokument</p> <p>---</p>	
A	<p>WO 96 27681 A (IMP CANCER RES TECH ; GUT IVO GLYNNE (GB); BECK STEPHAN AUGUST (GB)) 12. September 1996 (1996-09-12) das ganze Dokument</p> <p>---</p>	
P,A	<p>WO 98 31830 A (BRAX GENOMICS LTD ; THOMPSON ANDREW HUGIN (GB); SCHMIDT GUENTER (GB)) 23. Juli 1998 (1998-07-23) das ganze Dokument</p> <p>-----</p>	



# INTERNATIONALER RESEARCHENBERICHT

Angaben zu Veröffentlichungen, zur selben Patentfamilie gehören

Internationales Aktenzeichen

PCT/EP 98/07911

Im Recherchenbericht angeführtes Patentdokument	Datum der Veröffentlichung	Mitglied(er) der Patentfamilie	Datum der Veröffentlichung
EP 0524808 A	27-01-1993	AU 645915 B	27-01-1994
		AU 2041992 A	25-02-1993
		CA 2074214 A	24-01-1993
		CA 2218875 A	24-01-1993
		DE 69227076 D	29-10-1998
		DE 69227076 T	02-06-1999
		EP 0863213 A	09-09-1998
		ES 2123542 T	16-01-1999
		JP 2084412 C	23-08-1996
		JP 5336971 A	21-12-1993
		JP 8000073 B	10-01-1996
		US 5538871 A	23-07-1996
WO 9504160 A	09-02-1995	AT 159767 T	15-11-1997
		AU 695349 B	13-08-1998
		AU 7269194 A	28-02-1995
		CA 2168010 A	09-02-1995
		CN 1131440 A	18-09-1996
		DE 69406544 D	04-12-1997
		DE 69406544 T	26-02-1998
		DK 711362 T	22-12-1997
		EP 0711362 A	15-05-1996
		EP 0778280 A	11-06-1997
		ES 2108479 T	16-12-1997
		FI 960403 A	29-01-1996
		HU 73802 A	30-09-1996
		JP 9501830 T	25-02-1997
		NO 960370 A	28-03-1996
		US 5770367 A	23-06-1998
WO 9627681 A	12-09-1996	EP 0813609 A	29-12-1997
		JP 11500924 T	26-01-1999
WO 9831830 A	23-07-1998	AU 5570098 A	07-08-1998
		WO 9932501 A	01-07-1999

PCT

WELTORGANISATION FÜR GEISTIGES EIGENTUM  
Internationales Büro



INTERNATIONALE ANMELDUNG VERÖFFENTLICHT NACH DEM VERTRAG ÜBER DIE  
INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT AUF DEM GEBIET DES PATENTWESENS (PCT)

<b>(51) Internationale Patentklassifikation <sup>6</sup> :</b> <b>C12Q 1/68</b>	<b>A2</b>	<b>(11) Internationale Veröffentlichungsnummer: WO 99/29898</b> <b>(43) Internationales Veröffentlichungsdatum:</b> 17. Juni 1999 (17.06.99)
<b>(21) Internationales Aktenzeichen:</b> PCT/EP98/07911 <b>(22) Internationales Anmeldedatum:</b> 4. Dezember 1998 (04.12.98)  <b>(30) Prioritätsdaten:</b> 97121471.3      5. Dezember 1997 (05.12.97)      EP  <b>(71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten ausser US):</b> MAX-PLANCK-GESELLSCHAFT ZUR FÖRDERUNG DER WISSENSCHAFTEN E.V. [DE/DE]; Berlin (DE).  <b>(72) Erfinder; und</b> <b>(75) Erfinder/Anmelder (nur für US):</b> GUT, Ivo, Glynne [CH/DE]; Hackerstrasse 1, D-12161 Berlin (DE). BERLIN, Kurt [DE/DE]; Marienkäferweg 4, D-14532 Stahnsdorf (DE). LEHRACH, Hans [AT/DE]; Lützelsteinerweg 50, D-14195 Berlin (DE).  <b>(74) Anwalt:</b> VOSSIUS & PARTNER; Siebertstrasse 4, D-81675 München (DE).		<b>(81) Bestimmungsstaaten:</b> CA, JP, US, europäisches Patent (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE).  <b>Veröffentlicht</b> <i>Ohne internationalen Recherchenbericht und erneut zu veröffentlichen nach Erhalt des Berichts.</i>
<b>(54) Title:</b> METHOD FOR IDENTIFYING NUCLEIC ACIDS BY MEANS OF MATRIX-ASSISTED LASER DESORP- TION/IONISATION MASS SPECTROMETRY  <b>(54) Bezeichnung:</b> VERFAHREN ZUR IDENTIFIKATION VON NUCLEINSÄUREN DURCH MATRIX-ASSISTIERTE LASER DESORPTIONS/IONISATIONS MASSENSPEKTROMETRIE  <b>(57) Abstract</b>  The present invention relates to a method for detecting a nucleotide sequence in a nucleic acid molecule by means of predetermined probes of varying mass using matrix-assisted spectrometry. One advantage of the inventive method is that it provides for simultaneous characterization of a plurality of unknown nucleic acid molecules by a salt from various probes. The invention also relates to a kit containing the probes and/or a sample carrier, optionally with nucleic acids bonded thereto.  <b>(57) Zusammenfassung</b>  Die vorliegende Erfindung betrifft ein Verfahren zum Nachweis einer Nucleotidsequenz in einem Nucleinsäuremolekül mittels vorbestimmter Sonden unterschiedlicher Masse durch Matrix-assistierte Laser Desorptions/Ionisations Massenspektrometrie. Vorteilhafterweise erlaubt das erfindungsgemäße Verfahren die gleichzeitige Charakterisierung einer Vielzahl unbekannter Nucleinsäuremoleküle durch einen Satz verschiedener Sonden. Weiterhin betrifft diese Erfindung einen Kit, der die Sonden und/oder einen Probenträger, gegebenenfalls mit daran gebundenen Nucleinsäuremolekülen, enthält.		

# **LEDIGLICH ZUR INFORMATION**

Codes zur Identifizierung von PCT-Vertragsstaaten auf den Kopfbögen der Schriften, die internationale Anmeldungen gemäss dem PCT veröffentlichen.

AL	Albanien	ES	Spanien	LS	Lesotho	SI	Slowenien
AM	Armenien	FI	Finnland	LT	Litauen	SK	Slowakei
AT	Österreich	FR	Frankreich	LU	Luxemburg	SN	Senegal
AU	Australien	GA	Gabun	LV	Lettland	SZ	Swasiland
AZ	Aserbaidshan	GB	Vereinigtes Königreich	MC	Monaco	TD	Tschad
BA	Bosnien-Herzegowina	GE	Georgien	MD	Republik Moldau	TG	Togo
BB	Barbados	GH	Ghana	MG	Madagaskar	TJ	Tadschikistan
BE	Belgien	GN	Guinea	MK	Die ehemalige jugoslawische Republik Mazedonien	TM	Turkmenistan
BF	Burkina Faso	GR	Griechenland	ML	Mali	TR	Türkei
BG	Bulgarien	HU	Ungarn	MN	Mongolei	TT	Trinidad und Tobago
BJ	Benin	IE	Irland	MR	Mauretanien	UA	Ukraine
BR	Brasilien	IL	Israel	MW	Malawi	UG	Uganda
BY	Belarus	IS	Island	MX	Mexiko	US	Vereinigte Staaten von Amerika
CA	Kanada	IT	Italien	NE	Niger	UZ	Usbekistan
CF	Zentralafrikanische Republik	JP	Japan	NL	Niederlande	VN	Vietnam
CG	Kongo	KE	Kenia	NO	Norwegen	YU	Jugoslawien
CH	Schweiz	KG	Kirgisistan	NZ	Neuseeland	ZW	Zimbabwe
CI	Côte d'Ivoire	KP	Demokratische Volksrepublik Korea	PL	Polen		
CM	Kamerun	KR	Republik Korea	PT	Portugal		
CN	China	KZ	Kasachstan	RO	Rumänien		
CU	Kuba	LC	St. Lucia	RU	Russische Föderation		
CZ	Tschechische Republik	LI	Liechtenstein	SD	Sudan		
DE	Deutschland	LK	Sri Lanka	SE	Schweden		
DK	Dänemark	LR	Liberia	SG	Singapur		
EE	Estland						

5                                   **Verfahren zur Identifikation von Nucleinsäuren**  
                                  **durch Matrix-assistierte Laser Desorptions/Ionisations**  
                                  **Massenspektrometrie**

10 Die vorliegende Erfindung betrifft ein Verfahren zum Nachweis einer Nucleo-  
tidsequenz in einem Nucleinsäuremolekül mittels vorbestimmter Sonden  
unterschiedlicher Masse durch Matrix-assistierte Laser Desorptions/Ionisations Massenspektrometrie. Vorteilhafterweise erlaubt das erfindungsgemäße Verfahren die gleichzeitige Charakterisierung einer Vielzahl unbekannter Nucleinsäuremoleküle durch einen Satz verschiedener Sonden.  
15 Weiterhin betrifft diese Erfindung einen Kit, der die Sonden und/oder einen Proben-träger, gegebenenfalls mit daran gebundenen Nucleinsäuremolekülen, enthält.

20 Die genaue Charakterisierung von Nucleinsäuren ist sehr aufwendig und teuer. Unbekannte DNA kann charakterisiert werden, indem sie sequenziert wird. Dies ist die präziseste Art, DNA zu analysieren. Jedoch ist die Sequenzierung von DNA sehr aufwendig und nur dann notwendig, wenn die gesamte Sequenz von Interesse ist. Nur sehr kurze DNA-Ausschnitte (<1000 Nucleobasen) können in einem Arbeitsgang sequenziert werden. Wenn DNA Frag-  
25 mente, die größer als diese 1000 Nucleobasen lang sind, in größerem Umfang analysiert werden sollen, ist es notwendig die DNA zu unterteilen, was die Methode verteuert.

30 Viele Aussagen lassen sich jedoch bereits mit geringerer Auflösung machen. Die derzeit beschriebenen Verfahren leiden jedoch darunter, daß unter Umständen Radioaktivität verwendet werden muß, und nur eine einzige Sonde in einer Analyse verwendet werden kann. Ein solches Verfahren aus dem Stand der Technik beinhaltet zum Beispiel, partielle Information über einen Array von verschiedenen Ziel-DNAs zu suchen. Ein Array mit vielen tausend Ziel-  
35 DNAs kann auf einer Festphase immobilisiert und anschließend können alle Ziel-DNAs gemeinsam auf das Vorhandensein einer Sequenz mittels einer Sonde (Nucleinsäure mit komplementärer Sequenz) untersucht werden.<sup>1,2</sup> Eine Übereinstimmung in der Ziel-DNA mit der Sonde kann durch

eine Hybridisation der beiden Nucleinsäuren nachgewiesen werden. Sonden können beliebige Nucleinsäuresequenzen unterschiedlicher Länge sein. Es existieren verschiedene Verfahren für die Auswahl von optimalen Bibliotheken von Sondensequenzen, welche minimal miteinander überlappen.<sup>3, 4</sup> Sondensequenzen können auch gezielt zusammengestellt werden, um bestimmte Ziel-DNA Sequenzen aufzufinden. Oligofingerprinting ist ein Ansatz, bei welchem diese Technologie zum Einsatz kommt. Eine Bibliothek von Ziel-DNAs wird mit kurzen Nucleinsäuresonden abgetastet. Meist sind hier die Sonden nur 8-12 Basen lang. Es wird jeweils eine Sonde auf einmal an eine auf einer Nylonmembran immobilisierte Ziel-DNA-Bibliothek hybridisiert. Die Sonde ist radioaktiv markiert und die Hybridisierung wird anhand der Lokalisierung der Radioaktivität beurteilt. Für die Abtastung eines immobilisierten DNA-Arrays sind auch bereits fluoreszent markierte Sonden verwendet worden.<sup>5</sup> Ein ähnliches Verfahren wird verwendet, um Sequenzierung von DNA zu multiplexen.<sup>6,7</sup> Verschiedene Vektorsysteme werden zur Klonierung von Zielsequenzen eingesetzt. Jeweils ein Klon von jedem Klonierungsvektor wird gepoolt, die Sequenzierungsreaktion durchgeführt, die Fragmente auf einem Gel aufgetrennt und das Gel auf eine Nylonmembran geblottet. An die immobilisierte DNA werden anschließend die unterschiedlichen Sequenzen des Klonierungssystems hybridisiert, so daß man die zum jeweiligen Klonierungssystem gehörende Sequenz erhält. Hier kann die Abtastung des Klonierungssystems auch mittels einer massenspektrometrisch detektierbaren Sonde erfolgen.<sup>8</sup>

Als Sonden kommen jegliche Moleküle in Frage, die sequenzspezifisch mit einer Ziel-DNA wechselwirken können. Am gängigsten sind Oligodeoxyribonucleotide. Für diesen Zweck bietet sich jedoch jede Modifikation von Nucleinsäuren an, z.B. Peptide Nucleic Acids (PNA),<sup>9,10</sup> Phosphorothioatoligonucleotide oder Methylphosphonatoligonucleotide. Die Spezifität einer Sonde ist sehr wesentlich. Phosphorothioatoligonucleotide sind nicht besonders bevorzugt, da ihre Struktur durch die Schwefelatome verändert wird, was einen negativen Einfluß auf die Hybridisierungseigenschaften hat. Dies kann daher stammen, daß Phosphorothioatoligonucleotide normalerweise nicht diastereomerenrein synthetisiert werden. Bei Methylphosphonatoligonucleotiden bestand in der Vergangenheit ein ähnliches Reinheitsproblem, jedoch werden diese Oligonucleotide vermehrt diastereomerenrein synthetisiert. Ein wesentlicher Unterschied zwischen Methylphosphonatoligonucleoti-



den und Phosphorothioatoligonucleotiden ist das bei ersteren ungeladene Rückgrat, welches zu einer verminderten Abhängigkeit der Hybridisation von Puffersalzen und insgesamt durch die geringere Abstoßung zu höherer Affinität führt. Peptide Nucleic Acids haben ebenfalls ein ungeladenes Rückgrat, welches gleichzeitig chemisch sehr stark von der gängigen Zucker-Phosphat Struktur des Rückgrats in Nucleinsäuren abweicht. Das Rückgrat einer PNA weist eine Amidsequenz anstelle des Zucker-Phosphat Rückgrats gewöhnlicher DNA auf. PNA hybridisiert sehr gut mit DNA komplementärer Sequenz. Die Schmelztemperatur eines PNA/DNA-Hybrids ist höher als die des entsprechenden DNA/DNA-Hybrids und wiederum ist die Abhängigkeit der Hybridisierung von Puffersalzen relativ gering.

Matrix-assistierte Laser Desorptions/Ionisations Massenspektrometrie (MALDI) ist eine neue, sehr leistungsfähige Methode für die Analyse von Biomolekülen.<sup>11</sup> Ein Analytmolekül wird in eine lichtabsorbierende Matrix eingebettet. Durch einen kurzen Laserpuls wird die Matrix verdampft und der Analyt so unfragmentiert in die Gasphase befördert. Durch Stöße mit Matrixmolekülen wird die Ionisation des Analyts erreicht. Eine angelegte Spannung beschleunigt die Ionen in ein feldfreies Flugrohr. Auf Grund ihrer verschiedenen Massen werden Ionen unterschiedlich stark beschleunigt. Kleinere Ionen erreichen den Detektor früher als größere. Die Flugzeit wird in die Masse der Ionen umgerechnet. Technische Neuerungen der Hardware haben die Methode signifikant verbessert. Erwähnenswert ist delayed extraction (DE).<sup>12</sup> Für DE wird die Beschleunigungsspannung mit einer Verzögerung zum Laserpuls eingeschaltet und dadurch eine verbesserte Auflösung der Signale erreicht, weil die Zahl der Stöße verringert wird. MALDI eignet sich ausgezeichnet zur Analyse von Peptiden und Proteinen. Die Analyse von Nucleinsäuren ist schwieriger.<sup>13</sup> Für Nucleinsäuren ist die Empfindlichkeit etwa 100mal schlechter als für Peptide und nimmt mit zunehmender Fragmentgröße überproportional ab. Der Grund dafür liegt darin, daß für die Ionisation von Peptiden und Proteinen lediglich ein einziges Proton eingefangen werden muß. Für Nucleinsäuren, die ein vielfach negativ geladenes Rückgrat haben, ist der Ionisationsprozeß durch die Matrix wesentlich ineffizienter. Für MALDI

- spielt die Wahl der Matrix eine eminent wichtige Rolle. Für die Desorption von Peptiden sind einige sehr leistungsfähige Matrices gefunden worden, die eine sehr feine Kristallisation ergeben. Für DNA sind zwar mittlerweile einige ansprechende Matrices gefunden worden, jedoch wurde dadurch der Emp-  
5 findlichkeitsunterschied nicht verringert. Der Empfindlichkeitsunterschied kann verringert werden, indem die DNA chemisch so modifiziert wird, daß sie einem Peptid ähnlicher wird. Phosphorothioatnucleinsäuren, bei denen die gewöhnlichen Phosphate des Rückgrats durch Thiophosphate substituiert sind, lassen sich durch einfache Alkylierungschemie in eine ladungsneutrale  
10 DNA umwandeln.<sup>14</sup> Die Kopplung eines "charge tags" an diese modifizierte DNA resultiert in der Steigerung der Empfindlichkeit in den gleichen Bereich wie er für Peptide gefunden wird.<sup>15,16</sup> Durch diese Modifikationen hat sich auch die Möglichkeit eröffnet, ähnliche Matrices wie sie für die Desorption von Peptiden verwendet werden zu benutzen. Ein weiterer Vorteil von charge  
15 tagging ist die erhöhte Stabilität der Analyse gegen Verunreinigungen, die den Nachweis unmodifizierter Substrate stark erschweren. PNAs und Methylphosphonatoligonucleotide sind mit MALDI untersucht worden und lassen sich so analysieren.<sup>17,18,19</sup>
- 20 Kombinatorische Synthesen,<sup>20</sup> d.h. die Herstellung von Substanzbibliotheken ausgehend von einem Gemisch von Vorstufen, werden sowohl auf fester als auch in flüssiger Phase durchgeführt. Vor allem die kombinatorische Festphasensynthese hat sich frühzeitig etabliert, da in diesem Fall die Abtrennung von Nebenprodukten besonders einfach ist. Nur die an den Träger  
25 (Support) gebundenen Zielverbindungen werden in einem Waschschrift zurückbehalten und am Ende der Synthese durch das gezielte Spalten eines Linkers isoliert. Diese Technik erlaubt auf einfachem Wege die gleichzeitige Synthese einer Vielzahl verschiedener Verbindungen an einer Festphase und somit den Erhalt von chemisch "reinen" Substanzbibliotheken.<sup>21,22,23</sup> Daher  
30 sind die Verbindungsklassen, die auch in nicht kombinatorischen, konventionellen Synthesen auf einer Festphase synthetisiert werden, der kombinatorischen Chemie besonders leicht zugänglich und werden demzufolge auch

breit verwendet. Dies trifft vor allem auf Peptid-, Nucleinsäure- und PNA-Bibliotheken zu.

Die Synthese von Peptiden erfolgt durch Binden der ersten N-geschützten Aminosäure (z.B. Boc) an den Support, nachfolgende Entschützung und Reaktion der zweiten Aminosäure mit der freigewordenen  $\text{NH}_2$ -Gruppe der ersten. Nicht reagierte Aminofunktionen werden in einem weiteren "Capping" Schritt einer Weiterreaktion im nächsten Synthesesyklus entzogen. Die Schutzgruppe an der Aminofunktion der zweiten Aminosäure wird entfernt und der nächste Baustein kann gekoppelt werden. Zur Synthese von Peptidbibliotheken wird ein Gemisch von Aminosäuren in einem oder mehreren Schritten verwendet. Die Synthese von PNA und PNA-Bibliotheken erfolgt sinngemäß.

Nucleinsäure-Bibliotheken werden meist durch Festphasensynthese mit Gemischen verschiedener Phosphoramidit-Nucleoside erhalten. Dies kann auf kommerziell erhältlichen DNA-Synthesizern ohne Veränderungen in den Syntheseprotokollen durchgeführt werden. Darüber hinaus sind verschiedene Arbeiten zur kombinatorischen Synthese von PNA Bibliotheken publiziert worden.<sup>24,25</sup> Diese Arbeiten behandeln den Aufbau von kombinatorischen Sequenzen, d.h. die Synthese von PNAs in denen einzelne, spezifische Basen in der Sequenz durch degenerierte Basen ersetzt werden und dadurch zufällige Sequenzvarianz erreicht wird. Auch die Verwendung massenspektrometrischer Methoden für die Analyse kombinatorischer Bibliotheken ist mehrfach beschrieben worden.<sup>26,27,28,29</sup>

Es existieren verschiedene Verfahren, um DNA zu immobilisieren. Das bekannteste Verfahren ist die Festbindung einer DNA, welche mit Biotin funktionalisiert ist, an eine Streptavidin-beschichtete Oberfläche.<sup>30</sup> Die Bindungsstärke dieses Systems entspricht einer kovalenten chemischen Bindung, ohne eine zu sein. Um eine Ziel-DNA kovalent an eine chemisch vorbereitete Oberfläche binden zu können, bedarf es einer entsprechenden Funktionalität der Ziel-DNA. DNA selbst besitzt keine Funktionalisierung, die dazu geeignet

ist. Es gibt verschiedene Varianten, in eine Ziel-DNA eine geeignete Funktionalisierung einzuführen: Zwei leicht zu handhabende Funktionalisierungen sind primäre, aliphatische Amine und Thiole. Solche Amine werden quantitativ mit N-Hydroxy-succinimidestern umgesetzt. Thiole reagieren unter geeigneten Bedingungen quantitativ mit Alkyljodiden. Eine Schwierigkeit besteht im Einführen einer solchen Funktionalisierung in eine DNA. Die einfachste Variante ist die Einführung durch einen Primer einer PCR. Gezeigte Varianten benutzen 5'-modifizierte Primer ( $\text{NH}_2$  und  $\text{SH}$ ) und einen bifunktionalen Linker.<sup>31,32,33</sup>

10

Bei der Immobilisierung auf einer Oberfläche ist vor allem ihre Beschaffenheit von wesentlicher Bedeutung. Bis jetzt beschriebene Systeme sind hauptsächlich aus Silizium oder Metall (magnetic beads). Eine weitere Methode zur Bindung einer Ziel-DNA basiert darauf, eine kurze Erkennungssequenz (z.B. 20 Basen) in der Ziel-DNA zur Hybridisierung an ein oberflächenimmobilisiertes Oligonucleotid zu verwenden.<sup>34</sup> Es sind auch enzymatische Varianten zur Einführung von chemisch aktivierten Positionen in eine Ziel-DNA beschrieben worden.<sup>35</sup> Hier wird an einer Ziel-DNA enzymatisch eine 5'- $\text{NH}_2$ -Funktionalisierung durchgeführt.

20

Wie vorstehend beschrieben, sind im Stand der Technik eine Reihe von Verfahren bekannt, die vor allem auf eine genaue Analyse von Nucleinsäuren ausgerichtet sind. Diese Verfahren sind in der Regel entweder sehr arbeitsaufwendig und/oder kostenintensiv.

25

Das der vorliegenden Erfindung zugrundeliegende technische Problem war somit, ein schnelles und kosteneffizientes Verfahren zur Identifikation von Ziel-Nucleinsäuren bereitzustellen.

30

Dieses technische Problem wird durch die Bereitstellung der in den Patentansprüchen gekennzeichneten Ausführungsformen gelöst.

Somit betrifft die vorliegende Erfindung ein Verfahren zum Nachweis einer Nucleotidsequenz in einem Nucleinsäuremolekül, das die folgenden Schritte umfaßt:

- (a) Hybridisierung von Nucleinsäuremolekülen mit einem Satz von Sonden unterschiedlicher Nucleobasensequenzen, wobei jede Sonde eine von allen anderen Sonden verschiedene Masse aufweist;
- (b) Abtrennung der nicht hybridisierten Sonden;
- (c) Kontaktierung der hybridisierten Sonden mit einer Matrix, welche die Desorption der Sonden durch einen Laserstrahl unterstützt;
- 10 (d) Analyse der hybridisierten und von der Matrix umgebenen Sonden auf einem aus elektrisch leitfähigem Material bestehenden Probenträger in einem Massenspektrometer; und
- (e) Bestimmung der Nucleinsäuremoleküle, welche die Sequenz aufweisen, wobei die Positionen der Sonden auf dem Probenträger eine Zuordnung zu dem damit hybridisierenden Nucleinsäuremolekül erlaubt.

Das erfindungsgemäße Verfahren kombiniert in vorteilhafter Weise Verfahren, Arrays von Ziel-Nucleinsäuren zu analysieren (Oligofingerprinting), sowie die massenspektrometrische Analyse von Nucleinsäuren und modifizierten Nucleinsäuren. Dabei wird eine Vielzahl von unterschiedlichen Sonden eingesetzt, die den Nachweis von einer oder mehreren Nucleotidsequenz(en) in einem Nucleinsäuremolekül erlauben. Eine Kombination dieser beiden Methoden konnte bisher nicht durchgeführt werden, weil die Massenunterscheidbarkeit der Sonden keine eindeutigen Rückschlüsse auf die Sequenz zuließ und die Empfindlichkeit der massenspektrometrischen Analyse von Nucleinsäuren nicht an die Probenmengen eines Oligofingerprinting-Experimentes angepaßt war. Voraussetzung dafür, daß eine bestimmte Sequenz nachgewiesen werden kann, ist, daß im Verfahren Sonden eingesetzt werden, die eine Hybridisierung mit der Zielsequenz erlauben. Die Bestimmung der Nucleinsäuremoleküle erfolgt dabei über den Nachweis der Hybridisierung mit einer der Sonden.



Dem Fachmann ist klar, daß eine gesuchte Nucleotidsequenz mit Hybridisierungsverfahren nicht immer absolut ermittelt werden kann, da auch unter stringenten Hybridisierungsbedingungen trotz sogenannter "Mismatches" unter Umständen eine Hybridisierung einer Sonde stattfinden kann (z.B. ab einer bestimmten Mindestlänge einer Sonde oder bei (einer) Positionierung(en) des/der Mismatches, die bei der Hybridisierung tolerierbar ist/sind). Bei einer vorgegebenen Nucleotidsequenz einer Sonde kann eine Komplementärsequenz im Nucleinsäuremolekül somit in einem Teil der Ausführungsformen nur mit einer gewissen Näherung ermittelt werden, da neben exakten Komplementärsequenzen unter Umständen auch solche ermittelt werden können, die in ihrer Sequenz nicht exakt komplementär sind. Insofern umfaßt die Nucleotidsequenz auch homologe Nucleotidsequenzen, die vorzugsweise einen Homologiegrad von mehr als 90 %, besonders bevorzugt von mehr als 95 % aufweisen. Alle diese vorstehenden Ausführungsformen sind von der vorliegenden Erfindung umfaßt.

Je nach Wahl der Hybridisierungsbedingungen kann das erfindungsgemäße Verfahren verwendet werden, um entweder spezifische Nucleotidsequenzen oder Gruppen von Nucleotidsequenzen nachzuweisen, die sich durch eine ähnliche Sequenz auszeichnen. Werden z.B. stringente Hybridisierungsbedingungen gewählt, so sind die verwendeten Sonden nur in der Lage, an die Nucleotidsequenzen zu hybridisieren, die exakt komplementär zu ihren Nucleobasensequenzen sind. Werden hingegen nicht stringente Hybridisierungsbedingungen gewählt, so kann man mit den eingesetzten Sonden alle Nucleotidsequenzen nachweisen, die von den Nucleobasensequenzen der Sonden derart abweichen, daß sie unter den gewählten Bedingungen eine Hybridisierung noch erlauben. Auf diese Art und Weise kann das erfindungsgemäße Verfahren also auch verwendet werden, um Homologe, Varianten oder Allele einer bestimmten Sequenz nachzuweisen. Dem Fachmann ist bekannt, was unter stringenten bzw. nicht stringenten Hybridisierungsbedingungen zu verstehen ist; vgl. z. B. Sambrook et al., "Molecular Cloning, A Laboratory Manual" CSH Press, Cold Spring Harbor, 2nd ed. 1989, Hames und Higgins (Hrsg.) "Nucleic Acid Hybridization, A Practical Approach", IRL Press, Oxford 1985. Stringente Hybridisierungsbedingungen sind, zum Beispiel, Hybridisierung in 6 x SSC, 5 x Denhardt's Reagens, 0,5 % SDS und

100 µg/ml denaturierter DNA bei 65 °C und Waschen in 0,1 x SSC, 0,1 % SDS bei 65 °C. Nicht-stringente Hybridisierungsbedingungen unterscheiden sich von den obengenannten Bedingungen insofern, als beispielsweise die Hybridisierung und/oder das Waschen bei einer niedrigeren Temperatur durchgeführt werden, z.B. bei 50 °C oder 55 °C und/oder die Menge von SSC auf z.B. 1 x oder 2 x SSC angehoben wird.

Das erfindungsgemäße Verfahren erlaubt auch den Nachweis mehrerer unterschiedlicher Sequenzen in einer Ziel-DNA, wobei die unterschiedlichen Sequenzen komplementär zu verschiedenen Sonden sind. Günstigstenfalls, z. B. bei Verwendung von Sonden mit überlappenden Sequenzen, läßt sich so die gesamte Nucleotidsequenz einer Ziel-Nucleinsäure nachweisen oder aufklären.

15 Mit dem erfindungsgemäßen Verfahren läßt sich zunächst bestimmen, ob auf dem Probenträger eine Probe aufgetragen war, die eine mit einer Sonde unter den gewählten Bedingungen hybridisierbare Sequenz aufweist. Sofern dies der Fall ist, kann die Proben-Nucleinsäure weiter analysiert und charakterisiert werden. Da für das erfindungsgemäße Verfahren üblicherweise nur ein Bruchteil einer Probe für die erfindungsgemäße Analyse eingesetzt werden muß, kann die nicht eingesetzte Nucleinsäure mit Standardverfahren, z. B. Sequenzierungsverfahren, weiter untersucht werden.

Das erfindungsgemäße Verfahren kann auch, parallel oder sukzessive, mehrmals durchgeführt werden, wobei die Hybridisierungsbedingungen variiert werden. So kann man beispielsweise in einem Ziel-DNA-Array zunächst feststellen, wie viele und welche Ziel-DNAs einen bestimmten Homologiegrad aufweisen, bevor nach spezifischen Sequenzen gesucht wird.

30 Die Zuordnung der an einer bestimmten Position auf dem Probenträger hybridisierten Sonde zur immobilisierten Probe erfolgt vorzugsweise mittels eines Datenverarbeitungssystems, das das jeweilige aufgenommene Spektrum auf einer Position des Probenträgers einer auf derselben Position angebrachten Ziel-DNA zuordnet. Vorzugsweise sind die Ziel-Nucleinsäuren auf der Oberfläche bzw. auf dem Proteinträger in einer bestimmten Ordnung angeordnet.

Wie vorstehend erwähnt, besteht der Probenträger aus einem elektrisch leitfähigem Material. Dies schließt auch die Oberfläche des Probenträgers ein, auf dem die hybridisierten und von der Matrix umgebenen Sonden aufsitzen. Die Oberfläche kann sich dabei stofflich vom Probenträger unterscheiden.

5

Die Oberfläche, an der die Sonden für die Massenspektrometrie direkt oder indirekt immobilisiert sein müssen, muß so beschaffen sein, daß sie als Probenträger für ein Massenspektrometer fungieren kann (Figur 2). Dies bedeutet, daß sie aus einem elektrisch leitfähigen Material bestehen muß, da, um eine stabile Beschleunigung der ionisierten Sondenmoleküle zu erreichen, eine definierte Spannung angelegt werden muß. Eine nichtleitende Oberfläche würde zu einer elektrostatischen Aufladung führen, wodurch wegen der Spannungsabweichung eine Massenverschiebung beobachtet und eine Massenzuordnung unmöglich gemacht würde.

10

Bevorzugte Ausführungsformen der vorliegenden Erfindung sind nachstehend beschrieben und können auch den Beispielen entnommen werden.

In einer bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden die Nucleinsäuremoleküle vor oder nach Schritt (a) auf die Oberfläche eines Trägers übertragen. Als Träger eignen sich dazu z.B. "magnetic beads", Kunststoffbeads oder Glasbeads, die beispielsweise mit Streptavidin oder mit Aminogruppen, SH-Gruppen oder Epoxygruppen funktionalisiert sind.

15

In einer besonders bevorzugten Ausführungsform handelt es sich bei der Oberfläche des Trägers um die Oberfläche des aus elektrisch leitfähigem Material bestehenden Probenträgers. Diese Ausführungsform erlaubt eine relativ unkomplizierte Durchführung des Verfahrens, da die Nucleinsäuremoleküle nach erfolgter Hybridisierung nicht mehr auf den Probenträger transferiert werden müssen.

20

25

30

In einer weiteren besonders bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens wird vor Schritt (c) der Träger mit den an seiner Oberfläche aufgetragenen Nucleinsäuremolekülen, die die hybridisierten Sonden tragen, auf den aus elektrisch leitfähigem Material bestehenden Probenträger aufgebracht. Die Anheftung kann z.B. durch die Matrix selbst oder durch Zugabe von Nitrozellulose zur Matrix bewirkt werden.

In einer ebenfalls besonders bevorzugten Ausführungsform werden die hybridisierten Sonden vor dem, nach dem oder durch den Kontakt mit der Matrix in Schritt (c) von den immobilisierten Nucleinsäuremolekülen abgelöst und auf den aus leitfähigem Material bestehenden Probenträger aufgebracht. In dieser Ausführungsform werden die Komplexe aus hybridisierten Nucleinsäuremolekülen und Sonden denaturiert, und nur die Sonden auf den Probenträger aufgebracht. Eine Denaturierung kann durch bekannte Methoden wie z.B. alkalische oder Hitze-Denaturierung bewirkt werden oder auch durch die saure Matrixlösung selbst.

In einer anderen bevorzugten Ausführungsform besitzt der Probenträger entweder eine metallische, mit Glas beschichtete oder chemisch modifizierte Oberfläche, die ein Festbinden der Ziel-DNA erlaubt.

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens erfolgt die Immobilisierung der Nucleinsäuremoleküle an der Probenträgeroberfläche über eine  $\text{NH}_2$ -, Epoxy- oder SH-Funktion, mittels der Beschichtung der Probenträgeroberfläche mit einem Silikat oder Silan, über eine Protein-Substrat-, Protein-Protein- oder eine Protein-Nucleinsäure-Interaktion, oder über eine Wechselwirkung zweier hydrophober Komponenten.

Wird der Probenträger z.B. mit Gold beschichtet, kann eine Kopplung der Ziel-DNA durch während der molekularbiologischen Aufbereitung der Ziel-DNA eingeführte SH- oder  $\text{NH}_2$ -Funktionen erfolgen. Auch die umgekehrte Möglichkeit, entsprechend modifizierte DNA an funktionalisierte Goldpartikel

zu binden, besteht. Die Firma Nanoprobes Inc., Stony Brook, NY, bietet beispielsweise mit Streptavidin oder mit Aminofunktionen verknüpfte Gold-Nanopartikel kommerziell an. Wie bereits erwähnt, besteht eine weitere Möglichkeit darin, die metallische Probenträgeroberfläche mit Glas zu beschichten. Durch eine Aminofunktionalisierung kann anschließend eine Kopplung der Ziel-DNA, welche über eine SH-Funktionalisierung an einen bifunktionalen Linker (z.B. SIAB, Pierce Chemical, Rockford, IL, USA) gebunden ist, an die Glasoberfläche erreicht werden. Eine weitere Variante ist die unmittelbare Beschichtung der Metalloberfläche mit Trimethoxy-3-aminopropylsilan. An die Aminofunktion kann anschließend eine Ziel-DNA, wie oben über einen bifunktionalen Linker, gekoppelt werden.

In einer besonders bevorzugten Ausführungsform ist dabei die Protein-Substrat-Interaktion eine Biotin-Streptavidin- oder eine Antikörper-Antigen-Bindung. MALDI-Probenträger sind üblicherweise aus Metall (z. B. Eisen), an das sich ohne weitere Modifikation weder Proteine noch DNA-Moleküle immobilisieren lassen. Eine Möglichkeit der Immobilisierung ist, die Eisenoberfläche mit Gold zu beschichten, da sich z. B. SH-Funktionen daran binden lassen. Für die Kopplung bieten sich dann bifunktionale Linker an, die eine SH-Funktion und eine weitere Funktion besitzen, die an die Funktionalisierung der Ziel-DNA angepaßt ist. Ist z. B. die Ziel-DNA biotinfunktionalisiert, sollte der Linker mit Streptavidin gekoppelt werden können. Ist die Ziel-DNA  $\text{NH}_2$ -funktionalisiert, dann kann der Linker mit einer N-hydroxysuccinimidylester-Funktion versehen sein.

In einer weiteren besonders bevorzugten Ausführungsform ist die Protein-Nucleinsäure-Interaktion eine Bindung der Nucleinsäure an Gene32, ein Protein, welches sequenzunspezifisch einzelsträngige DNA bindet.

In einer ebenfalls bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens sind die verwendeten Sonden Nucleinsäuren, die mit einem Massen-Tag versehen sind. Gemäß dieser Ausführungsform können die Sonden auch mit mehreren Tags versehen sein, die an unterschiedlichen Positionen,



z. B. am 5' und 3' Ende lokalisiert sind. Durch Kombination der Anzahl und Lokalisierung von Massen-Tags, gegebenenfalls in Kombination mit Ladungs-Tags, läßt sich die Versalität und Empfindlichkeit des erfindungsgemäßen Verfahrens deutlich erhöhen.

5

In einer besonders bevorzugten Ausführungsform sind die Massen-Tags zugleich Ladungs-Tags, während in einer weiteren besonders bevorzugten Ausführungsform die Nucleinsäuren zusätzlich mit einem Ladungs-Tag ("Charge-Tag") versehen sind.

10

"Charge tagging" kann entsprechend der Methode von Gut et al. durchgeführt werden.<sup>15,16</sup> Ein aminofunktionalisiertes Substrat (1 mM) wird in Trimethylamin/CO<sub>2</sub>-Puffer (pH = 8.5, 200 mM) auf Eis bei 0 °C mit 1% ω-Trimethylammoniumhexansäure-N-hydroxy-succinimidylester (CT) versetzt.

15

Nach 30 Minuten werden der flüchtige Puffer und das Lösungsmittel im Vakuum abgezogen. Das aminofunktionalisierte Substrat kann z.B. eine kombinatorisch hergestellte Bibliothek von massenverschiedenen Sonden sein. Durch die Variation der Länge und Funktionalisierung des CT lassen sich die Massen der Substratbibliothek um einen definierten Betrag verschieben (Fig.

20

3). Da in der kombinatorischen Synthese z.B. eine Sondenbibliothek von 64 massenverschiedenen Sonden (Fig. 4), die sich über einen Massenbereich von 200 Da erstrecken, hergestellt werden, erhöhen die Massen/charge tags jeweils in Einheiten von 200 Da die Masse. d.h. der erste kombinatorische Syntheseansatz wird mit dem kleinstmöglichen charge tag hergestellt, der zweite mit einem Massen/charge (Ladungs-) tag, das 200 Da schwerer ist, der dritte mit einem Massen/charge tag das weitere 200 Da schwerer ist usw.

25

Theoretisch kann der Bereich beliebig ausgeweitet werden, solange das angewendete Massenspektrometer in der Lage ist, den Unterschied zwischen zwei massenbenachbarten Sonden aufzulösen und solange die Synthese präparativ praktikabel erscheint. Für Sonden mit 10 Nucleobasen bekommt man ein Grundmasse im Bereich von 2600-2800 Da. Mit derzeit käuflichen Massenspektrometern ist der benützbare Massenbereich mit ausreichender Massengenauigkeit unter 4000 Da. Dadurch können sieben Ensembles von

30

64 Sonden verwendet werden (insgesamt 448 Sonden). Ergebnisse, die mit dieser Ausführungsform erhalten worden sind, sind in den Figuren 5 und 6 dargestellt.

5 Die Synthese von Peptiden auf einem automatisierten Synthesizer verläuft vom C-terminalen Ende zum N-terminalen Ende, die Synthese von Nucleinsäuren vom 3'- zum 5'-Ende. Es besteht die Möglichkeit an einem oder an beiden Enden eine primäre Aminofunktion anzubringen, um dann durch eine oder zwei Funktionalisierungen die Massenverschiebung zu erreichen. Alternativ kann die Massenverschiebung einer Bibliothek von kombinatorisch her-

10 gestellten Sonden auch erreicht werden, indem vorgängig zum Einbau der kombinatorischen Bausteine einige Bausteine von definierter Masse (z.B. Aminosäuren in eine kombinatorische Synthese von PNAs) angebracht werden. Die erste kombinatorische Synthese beginnt unmittelbar am Support.

15 Für die zweite kombinatorische Synthese werden zuerst z.B. zwei Valine gekoppelt. Valin hat eine Masse von 99 Da. Durch zwei Valine erreicht man eine Massenverschiebung der zweiten kombinatorischen Synthese von der ersten um 198 Da. Bei der dritten kombinatorischen Synthese werden zuerst vier Valine gekoppelt, wodurch die Masse dieses Ensembles 396 Da höher

20 ist usw. Ein allfällig nötiges charge tag kann immer noch nachträglich mit der oben beschriebenen Methode am N-terminalen Ende angebracht werden. Eine weitere Möglichkeit besteht darin, die charge tags zuerst an die Festphase zu koppeln und anschließend mit der kombinatorischen Synthese fortzufahren.

25

Eine weitere Variante besteht darin, gleichzeitig mehrere fixe Ladungen der gleichen Polarität anzubringen. Dadurch kann der Detektionsbereich vermindert werden. In einem Massenspektrometer wird ein Molekül mit zwei Ladungen bei der entsprechend halben Masse beobachtet. Dies kann einen Vorteil

30 bringen, wenn die Auflösung des Massenspektrometers zu höheren Massen hin stark abnimmt. Oben ist beschrieben, wie man positive fixe Ladungen an einer Sonde festbringen kann. Negative fixe Ladungen können ähnliche

Vorteile bringen. Positive und negative fixe Ladungen lassen sich mit ähnlichen Methoden herstellen.

Für die Lokalisierung, Anzahl und Kombinatorik der Ladungs-Tags gelten die  
5 im Zusammenhang mit den Massen-Tags gemachten Ausführungen entsprechend. So kann mittels charge tagging am 5'- oder 3'- Terminus der Bibliothek von Nucleinsäure-Sonden die Empfindlichkeit der Analyse verbessert werden. Dies gilt insbesondere, wenn durch die Einführung von Alkylphosphonatgruppen an den nicht randomisierten Positionen (vgl. unten) ansonsten  
10 Ladungsneutralität hergestellt wird. Durch das mit dem Charge Tagging zwangsläufig verbundene Massen Tagging wird zusätzlich die Analyse der Fragmente aus der Spaltung an den Phosphorothioatgruppen erleichtert. Phosphoroselenoate können ebenfalls eingesetzt werden, um eine bevorzugte Spaltung an bestimmten Positionen zu erhalten.

15

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens sind die Sonden modifizierte Nucleinsäuremoleküle.

In einer besonders bevorzugten Ausführungsform handelt es sich bei diesen  
20 modifizierten Nucleinsäuremolekülen um PNAs, alkylierte Phosphorothioatnucleinsäuren oder Alkylphosphonatnucleinsäuren.

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform werden die Sonden des erfindungsgemäßen Verfahrens durch kombinatorische Festphasensynthese  
25 hergestellt. Das erfolgt über z.B. über die übliche Boc-Festphasensynthese, die auch zur Synthese von PNA-Reinsubstanzen kommerziell angewandt wird. Dabei werden in ausgewählten Positionen innerhalb einer sonst festgelegten Sequenz der Sonden-PNA alle vier, oder mehr als eine der Basen Adenin, Guanin, Cytosin oder Thymin, nebeneinander eingebaut. Dies erfolgt  
30 durch den Einsatz nicht nur eines, sondern mehrerer Synthesebausteine in einem Schritt in der Festphasensynthese. Durch Variationen in mehreren solchen Positionen entsteht eine PNA-Bibliothek. Im Anschluß an die PNA-Synthese kann ein charge tagging an der freien terminalen Aminofunktion

durchgeführt werden. Dies verbessert den dynamischen Bereich der PNA-Analyse mittels MALDI.

In einer besonders bevorzugten Ausführungsform werden deshalb bei der  
5 Festphasensynthese die unterschiedlichen Basenbausteine derart markiert,  
daß ihre Massen bzw. die Massen der aus ihnen synthetisierten Sonden im  
Massenspektrometer unterscheidbar sind. Diese Markierung wird so bewerk-  
stellt, daß zur Base korrespondierend am Rückrat eine unterschiedliche  
Massenmodifikation eingeführt wird (Figur 7). Auf diese Art und Weise er-  
10 halten die synthetisierten Sonden Massen, die spezifisch für ihre Sequenzen  
sind. Binden nun Sonden an eine auf dem MALDI-Target immobilisierte Ziel-  
DNA, so erlauben die im MALDI-Experiment zugänglichen Masseninformatio-  
nen eindeutige Rückschlüsse auf die Sequenzen der jeweils hybridisierten  
PNA-Sonden.

15  
In einer weiteren besonders bevorzugten Ausführungsform des erfindungs-  
gemäßen Verfahrens werden die Basenbausteine mit einer Methyl-, Ethyl-,  
Propyl-, eine verzweigte oder unverzweigte Alkyl-, eine halogensubstituierte  
verzweigte oder unverzweigte Alkyl-, Alkoxyalkyl-, Alkylaryl-, Arylalkyl-, Al-  
20 koxyaryl- oder Aryloxyalkyl-Gruppe oder mit einer von deren deuterierten  
oder sonstigen isotopen Varianten markiert. Da bei Verwendung nicht mas-  
senmodifizierter Bausteine die Molekülmasse allenfalls Rückschlüsse auf die  
Basenzusammensetzung, nicht aber auf die Sequenz erlaubt, werden mas-  
sengelabelte Bausteine (d.h. am Rückgrat substituierte PNA Monomere) ver-  
25 wendet, die für jede randomisierte Position innerhalb der PNA-Bibliothek cha-  
rakteristisch sind. Da auf diese Weise der Synthesebaustein einer bestimm-  
ten Base in der Position x eine andere Masse hat als in der Position y, wer-  
den auch unterschiedliche Sequenzen bei gleicher Bruttozusammensetzung  
der Basen über die Molekülmasse unterscheidbar. Die jeweiligen Substitu-  
30 enten werden durch numerische Rechnung so ausgewählt, daß jeder denkbaren  
Sequenz aufgrund der beschriebenen Art der Bibliothekssynthese eine  
festgelegte Masse eineindeutig entspricht.

Die Synthese von Nucleinsäure-Sonden-Bibliotheken erfolgt am Synthesizer, indem an den zu randomisierenden Positionen Gemische verschiedener Nucleosidderivate (in der Regel Phosphoramidite) eingesetzt werden. Die sich daraus ergebenden Bibliotheken können ebenfalls als Sonden im oben  
5 beschriebenen Verfahren eingesetzt werden. Zur Unterscheidung der verschiedenen Sequenzen innerhalb der Bibliothek soll ein gezielter Bindungsbruch z.B. an festgelegten Phosphodiesterbindungen durchgeführt werden, die sich auf einer festgelegten Seite der randomisierten Positionen befinden.

10 In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens sind somit die Sonden mit mindestens einer Modifikation in einer definierten Position von randomisierten Nucleotiden entfernt versehen, die eine Spaltung der Sonde erlauben.

15 In einer besonders bevorzugten Ausführungsform handelt es sich bei dieser Modifikation um die Einführung einer Phosphorothioatgruppe und/oder einer RNA-Base und/oder einer Phosphotriesterbindung.

Enthält eine Sonde drei randomisierte Positionen, so sind mindestens zwei  
20 solcher Bindungsbrüche erforderlich (Figur 10). Es ergeben sich dann drei Fragmente, die jeweils eine randomisierte Position enthalten und damit aufgrund der sonst bekannten Zusammensetzung über ihre Masse unmittelbar auf die variable Base schließen lassen. Die Spaltung an den beschriebenen Bindungen kann unvollständig erfolgen. Dies erlaubt die Einbeziehung grö-  
25 ßerer Fragmente, um die Sequenzinformation abzusichern oder bei Mehrdeutigkeiten zu konkretisieren. Der spezifische Bindungsbruch an den randomisierten Positionen wird durchgeführt, indem bereits bei der Synthese der Bibliothek dort Phosphorothioatgruppen eingeführt werden. Diese können mit Hydroxyalkylhalogeniden zuerst hydroxyalkyliert und dann unter basischen  
30 Bedingungen selektiv gespalten werden. Alternativ können Proben so aufgebaut werden, daß neben einer randomisierten Position Uracil eingebaut wird. Mittels Uracil-DNA Glycosylase und nachfolgender alkalischer Behandlung kann das Rückgrat dann an dieser Stelle gebrochen werden.

Die Matrix wird üblicherweise so gewählt, daß sie bei der gewählten Laserwellenlänge einen hohen Extinktionskoeffizienten sowie eine gute Unterstützung der Ladungsbildung aufweist. In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens besteht die Matrix, die die Desorption der Sonden durch den Laserstrahl unterstützt, aus einer Lösung aus  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxyzimtsäure in Aceton im Verhältnis 1:9 bis 9:1, vorzugsweise im Verhältnis 1:1, oder einem Gemisch aus  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxyzimtsäuremethylester und  $\alpha$ -Cyano-4-methoxyzimtsäure oder Sinapinsäure oder deren Methylderivate im Verhältnis 1:9 bis 9:1, vorzugsweise im Verhältnis 1:1.

In einer anderen bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens besteht die Matrix aus  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxyzimtsäure oder einem Gemisch aus  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxyzimtsäuremethylester und  $\alpha$ -Cyano-4-methoxyzimtsäure oder  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxyzimtsäure oder Sinapinsäure oder deren Methylderivate im Verhältnis 1:99 bis 99:1, vorzugsweise im Verhältnis 1:1, die als Lösung in Aceton, Isopropanol, Acetonitril, Ethanol, Methanol oder Wasser oder in einem Gemisch aus zweien oder mehreren dieser Lösungsmittel auf den MALDI-Probenträger aufgebracht wird.

Das oben beschriebene Prinzip des Massentaggings für bestimmte Bausteine in festgelegten Positionen kann für verschiedene Teilbibliotheken angewendet werden, die dann wiederum zu einer größeren Bibliothek vereinigt werden können.

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform werden deshalb die Sonden als Teilbibliotheken hergestellt, die mit unterschiedlichen Massen- und/oder Ladungs-Tags versehen sind. Um von einer bestimmten analysierten Masse auf eine bestimmte Teilbibliothek rückschließen zu können, müssen auch diese Teilbibliotheken in ihrer Synthese massengelabelt werden. Dies erfolgt zweckmäßig über natürliche Aminosäuren, die sich leicht in einer Festpha-



senssynthese an die PNA Bibliothek binden lassen. Durch das Massenlabeln verschiedener Teilbibliotheken läßt sich der Massenbereich, der für die Analyse der Gesamtbibliothek zur Verfügung steht, beträchtlich aufweiten.

- 5 Weiterhin betrifft die vorliegende Erfindung einen Kit, der die Sonden und/oder einen Probenträger, gegebenenfalls mit den gebundenen Nucleinsäuremolekülen, enthält. Der Proteinträger ist, wie vorstehend dargelegt, oberflächenvorbehandelt und erlaubt so die Bindung der Nucleinsäuren. Vorzugsweise erfolgt die Vorbehandlung auf chemischem Wege.

10

In dieser Anmeldung ist eine Anzahl von Publikationen genannt, die hiermit per Referenz in die Anmeldung inkorporiert sind.

Die Figuren zeigen:

15

Figur 1

Schema des Fingerprintings mit massenspektrometrischer Abtastung.

- 20 1) Kombinatorisch hergestellte Bibliothek von massenunterscheidbaren Sonden. 2) Die Bibliothek wird an eine Ziel-DNA, die auf einem MALDI target immobilisiert ist, hybridisiert. Nur Sonden mit komplementären Sequenzen zu Sequenzen in der Ziel-DNA setzen sich an der Ziel-DNA fest. Nach intensivem Waschen wird eine MALDI-Matrix aufgebracht. 3) Mit einer Massenanalyse werden die hybridisierten Sonden identifiziert.

25 

Figur 2

Schematische Darstellung der Beschichtung eines MALDI-Targets und Immobilisierung eines Arrays von Ziel-DNAs. Der bifunktionale Linker wird bei nicht kovalenter Immobilisierung weggelassen.

30 

Figur 3

N-terminales Massen/charge Tagging.

Am 5' einer Nucleinsäure oder einer modifizierten Version einer Nucleinsäure oder am N-terminalen Ende einer PNA kann ein charge tag eingeführt wer-

den. Das charge tag trägt eine N-Hydroxy-succinimidester Funktion und eine quarternäre Ammoniumgruppe. Diese zwei Funktionalisierungen sind durch eine Gruppe  $R_1$  getrennt.  $R_1$  dient der Massenvariation der charge tags (die Kopplung der charge tags wird bei leicht basischem pH (8.5) in wäßriger Lösung auf Eis durchgeführt. Die Reaktion läuft in 30 Minuten vollständig ab).

#### Figur 4

1:1 Mischung von unmodifizierter PNA und charge tag PNA.

Eine charge tag und unmodifizierte PNA sind in einem 1:1 Gemisch mit einer  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxyzimtsäuremethylester Matrix analysiert worden. Die unterschiedliche Empfindlichkeit ist offensichtlich. Die um eine Base verkürzte, gecharge tagte Fehlersequenz (1983 Da) ergibt ein wesentlich stärkeres Signal als die unmodifizierte Sequenz (2074 Da).

#### Figur 5

Massenverteilung einer 10-mer PNA Bibliothek.

Zwei Positionen in der Sequenz sind mit degenerierten Basen (TCGA) synthetisiert. Die Sequenz ist NTTGTTTTCN. Dadurch ergeben sich 9 massenunterscheidbare PNAs. In der PNA Bibliothek ist CC = 2810 Da, CT = TC = 2825 Da, CA = AC = 2834 Da, TT = 2840 Da, TA = AT = 2849 Da nicht unterscheidbar von CG = GC = 2850 Da, AA = 2858 Da, TG = GT = 2865 Da, AG = GA = 2874 Da und GG = 2890 Da. Durchwegs wird isotope Auflösung beobachtet. Die ganze PNA Bibliothek ist in einer Eintopfreaktion mit einem charge tag versehen worden. Die MALDI Analyse wurde in einem 1:1 Matrixgemisch von  $\alpha$ -Cyano-4-methoxyzimtsäure und  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxyzimtsäuremethylester durchgeführt.

#### Figur 6

Massen/charge tagging.

Eine 10-mer PNA Bibliothek mit 2 degeneriert synthetisierten Positionen sind mit einem Massen/charge tag gelabelt worden. Die Sequenz ist NTTGTTTTCN. Gezeigt ist ein Gemisch von Ausgangsmaterial und gelabelter PNA Bibliothek in einer  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxyzimtsäure Matrix. Der Vorteil

des Anbringens eines Fixladungsträgers an die Bibliothek ist offensichtlich. Die Signale von der charge getagten Bibliothek sind bei gleicher Konzentration detektierbar, während die unmodifizierte PNAs nicht zu detektieren sind. Die um eine Base verkürzte Fehlersequenz ist zu erkennen.

5

#### Figur 7

Prinzip der Synthese von PNA-Bibliotheken unter Verwendung parallel durchgeführter massengelabelter Synthesen sowie massengelabelten Bausteinen L(randomisierte Position). In den randomisierten Positionen werden verschiedene Basen mit jeweils verschiedenen Substituenten am PNA-Rückgrat (als Massentags) verwendet. Die Masse des jeweiligen PNA-Moleküls ist eindeutig dessen Sequenz zugeordnet.

10

#### Figur 8

15 Berechnetes MALDI-Massenspektrum einer PNA-Bibliothek.

Zwei verschiedene Festphasensynthesen (eine davon massengelabelt) mit je 32 verschiedenen Sequenzen ergeben 64 verschiedene Massenpeaks, von denen jeder zu einer spezifische Sequenz aus einer PNA-Bibliothek mit 3 variablen Positionen mit vier Basen (jeweils A, C, G und T eingesetzt) zugeordnet ist. Der Rechnung liegen die in Tabelle 1 aufgeführten Substituenten zugrunde. Für die Berechnung wurde das Computerprogramm MASP (© Dr. Christoph Steinbeck) verwendet.

20

#### Figur 9

25 Mögliche PNA-Synthesebausteine für die kombinatorische Boc-Festphasensynthese, wie sie auch für die Synthese massenunterscheidbarer PNA-Bibliotheken verwendet werden. Es sind die in Tabelle 1 aufgeführten massengelabelten Bausteine dargestellt.

30 Figur 10

Sequenzanalyse von Sonden durch spezifische Bindungsbrüche.

Die verschiedenen Sequenzen einer Bibliothek von DNA-Sonden können massenspektrometrisch auch durch spezifische Bindungsbrüche an den ran-

domisierten Positionen (N = A, G, C oder T) identifiziert werden. Bereits während der Festphasensynthese wird an diesen Positionen eine Phosphorothioatfunktion eingeführt, an der die DNA spezifisch gespalten werden kann (z.B. mit Iodoethanol). Dies ist schematisch, ohne Berücksichtigung der genauen chemischen Beschaffenheit der Fragmente, dargestellt. Die Masse der Fragmente erlaubt, da die Sequenz zum großen Teil bekannt ist, die eindeutige Bestimmung der Gesamtsequenz, ohne daß eine vollständige Sequenzierung erfolgen müßte. Der Substituent R1 bezeichnet eine beliebige weitere DNA-Sequenz, R2 eine weitere beliebige Sequenz oder -H. R3 bezeichnet -OH (Phosphodiester) oder Alkyl- (Alkylphosphonat).

#### Figur 11

"Charge tagged" PNA Sonden Gemisch CCXCAGCC (X= A, G, C, T) hybridisiert an eine Ziel-DNA immobilisiert auf Eupergit, CCCCAGCC ist die komplementäre Sequenz. Das untere Spektrum zeigt das Ausgangsgemisch, das obere Spektrum eine deutlich bevorzugte Hybridisierung der komplementären CCCCAGCC Sequenz.

#### Figur 12

Zur auf dem MALDI-Probenträger immobilisierten Ziel-DNA komplementäre "charge tagged" CCTCAGCC, detektiert nach Aufbringen der 4-Hydroxy- $\alpha$ -cyanozimtsäure-Matrix ohne Bewegung des Probenträgers während der Messung.

Die Beispiele erläutern die Erfindung.

#### Beispiel 1: Darstellung des gesamten erfindungsgemäßen Verfahrens

Ein MALDI Target wird mit einer Substanz beschichtet, die eine Immobilisierung eines chemisch modifizierten PCR Produktes erlaubt (z.B. eine  $\text{NH}_2$  funktionalisierte Oberfläche). Ein Array von Ziel-DNAs wird auf diese Oberfläche übertragen und gebunden. Das Array wird mit einer Bibliothek von Sonden, die in beschriebener Weise hergestellt wurde, hybridisiert. Komplementäre Bestandteile der Sondenbibliothek binden an die entsprechenden

Ziel-DNAs. Anschließend wird gründlich gewaschen, um nicht gebundene Sonden zu entfernen. Die Matrix wird aufgebracht und das MALDI Target ins Massenspektrometer übertragen. Jeder Punkt, wo sich eine Ziel-DNA befindet wird mit dem Laser angesteuert und eine Massenanalyse der Sonden, die sich an diese Ziel-DNA gebunden haben, durchgeführt.

Beispiel 2: Analyse einer mit Charge Tags versehenen PNA-Bibliothek

Eine Bibliothek von PNAs wird in einer Synthese, wie sie hier beschrieben ist, mit Charge Tags versehen. Die Bibliothek von PNAs wird in 50 % Acetonitril gelöst und verdünnt. Die MALDI Matrix (in diesem Fall eine 1:1 Mischung von  $\alpha$ -Cyano-4-methoxyzimtsäure und  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylester in Aceton) wird auf das MALDI Target gegeben. Das Lösungsmittel verdunstet unmittelbar. Danach wird 0.5 ml der CT-PNA Lösung auf die getrocknete Matrix gegeben. Nach dem Verdunsten dieses Lösungsmittels wird das MALDI Target ins Massenspektrometer überführt und die Sonde analysiert. Das Resultat ist in Figur 5 gezeigt.

Beispiel 3: Analyse eines Arrays von Ziel-DNAs durch CT-PNAs

Eine Bibliothek von CT-PNAs, die auf die beschriebene Weise kombinatorisch hergestellt wurde, wird an ein Array von Ziel-DNAs, das auf einem MALDI Target immobilisiert ist, hybridisiert. Diejenigen Sonden, die eine komplementäre Sequenz in einer Ziel-DNA finden, werden gebunden. Danach wird das MALDI Target gewaschen, um alle übrigen Bestandteile der Bibliothek zu entfernen. Die Matrix wird auf das MALDI Target gegeben und das Target zur Analyse ins Massenspektrometer überführt (Figur 1). Eine unbekannte Ziel-DNA wird durch die hybridisierten Sonden charakterisiert. Ähnlichkeiten zwischen verschiedenen Ziel-DNAs zeichnen sich dadurch aus, daß die gleichen Sonden an sie binden.

30 Beispiel 4: Analyse eines Arrays von Ziel-DNAs durch Sonden

Sonden werden individuell hergestellt und anschließend zu einer Bibliothek vereinigt. Wesentlich ist, daß keine Masse von zwei verschiedenen Sonden belegt wird. Diese Bibliothek von Sonden wird zur Hybridisierung an ein Array

von immobilisierten Ziel-DNAs verwendet. Die nicht gebundenen Sonden werden abgewaschen. Die Matrix wird aufgetragen und die gebundenen Sonden im Massenspektrometer analysiert.

5 Beispiel 5: Herstellung von Teilbibliotheken und MALDI-Analyse

Ein bevorzugtes Beispiel für eine PNA-Bibliothek mit eindeutiger Beziehung der Masse zur Sequenz zeigen Figur 8 und Tabelle 1. In einer sonst beliebigen PNA sollen drei Positionen in der kombinatorischen Festphasensynthese variiert werden. Dies entspricht bei 4 verschiedenen Basen 64 möglichen  
10 Verbindungen. Im vorliegenden Beispiel werden zwei getrennte Synthesen mit den in Tabelle 1 gegebenen Bausteinen durchgeführt. Synthese 2 wird zusätzlich durch das Anbringen von zwei Valin-Einheiten massengelabelt. Jede Teilsynthese liefert 32 Verbindungen, die alle über ihre Masse unterscheidbar sind. Beide Teilbibliotheken können nun zur Bibliothek mit 64 ver-  
15 schiedenen Sequenzen mit jeweils spezifischer Masse vereinigt werden. Das berechnete MALDI-Massenspektrum für diese Bibliothek zeigt Figur 8. Die 64 Peaks überlappen nicht, jeder entspricht einer spezifischen Sequenz aus einer PNA-Bibliothek mit drei randomisierten Basenpositionen (je 4 Ba-  
sen).

20

Beispiel 6: Behandlung der Oberfläche des MALDI-Probenträgers

In einer bevorzugten Variante des Verfahrens wird die Oberfläche des MALDI-Probenträgers zunächst mit Silikat beschichtet und anschließend mittels Silanisierung Epoxy-funktionalisiert. Alternativ kann auch ein Epoxy-  
25 funktionalisiertes Acrylpolymer auf die Metalloberfläche aufgebracht werden. Die Ziel-DNA wird über die Epoxyfunktionen kovalent an die Oberfläche gebunden. In einer besonders bevorzugten Variante wird die zu immobilisierende DNA zuvor mit einer primären Aminofunktion versehen. Die nicht umgesetzten Epoxyfunktionen werden nachfolgend mit einem Überschuß eines  
30 Amins desaktiviert und das Verfahren nachfolgend entsprechend Beispiel 4 weitergeführt.



Beispiel 7: Aufbau einer Sondenbibliothek mit 448 Sonden.

7 Synthesen werden nach der im letzten Beispiel beschriebenen Methode durchgeführt und anschließend die Massen/charge tags gekoppelt.

5		Massenbereich
	1. 64 Sonden: charge tag-TCP <sub>1</sub> GAP <sub>2</sub> GAP <sub>3</sub> G	2600-2800 Da
	2. 64 Sonden: charge tag+200 Da mass tag- TCP <sub>1</sub> AGP <sub>2</sub> GAP <sub>3</sub> G	2800-3000 Da
	3. 64 Sonden: charge tag+400 Da mass tag- TCP <sub>1</sub> AGP <sub>2</sub> AGP <sub>3</sub> G	3000-3200 Da
	4. 64 Sonden: charge tag+600 Da mass tag- TCP <sub>1</sub> AAP <sub>2</sub> AGP <sub>3</sub> G	3200-3400 Da
10	5. 64 Sonden: charge tag+800 Da mass tag- TCP <sub>1</sub> AAP <sub>2</sub> GAP <sub>3</sub> G	3400-3600 Da
	6. 64 Sonden: charge tag+1000 Da mass tag- TCP <sub>1</sub> GAP <sub>2</sub> GAP <sub>3</sub> G	3600-3800 Da
	7. 64 Sonden: charge tag+1200 Da mass tag- TCP <sub>1</sub> GAP <sub>2</sub> AGP <sub>3</sub> G	3800-4000 Da

In der vorgenannten Synthese-Serie stellt die sechste Synthese eine interne  
 15 Kontrolle dar. Alternativ kann auch folgende Synthese durchgeführt werden:  
 6. 64 Sonden: charge tag+ 1000 Da mass tag- TCP<sub>1</sub>GGP<sub>2</sub>GAP<sub>3</sub>G 3600-3800 Da.

Beispiel 8: Kovalente Immobilisierung einer Ziel-DNA auf einer Metalloberfläche.

20 1. Beschichtung der Metalloberfläche mit Silikat und Silanen:

Variante A:

50 mg Natriumtrisilikat (Aldrich) werden in 600 µL Wasser unter Erwärmen und Mischen gelöst und tropfenweise mit 100 µL Methanol versetzt. Die Lösung darf sich beim Stehenlassen innerhalb von 15 min nicht trüben. Auf die  
 25 vorgereinigte Platte wird eine gleichmäßige Schicht dieser Lösung mit einem weichen Tuch aufgetragen und bei Raumtemperatur getrocknet. Die Platte wird 15 min bei 50°C weiter getrocknet und in Methanol gewaschen. Dann wird nochmals 15 min auf 50°C erwärmt und unpolymerisiertes Silikat mit Wasser abgewaschen. Die "verglaste" Metallplatte wird 20 min mit einer Lösung von 3-(Aminopropyl)-triethoxysilan (2% in Aceton:Wasser / 95:5) be-  
 30 handelt, mit Methanol gewaschen und bei 50°C getrocknet.

Variante B: (bevorzugte Variante)

Der Silikatlösung wie unter A) beschrieben werden 5% 3-(Aminopropyl)-triethoxysilan zugesetzt und mit einem weichen Tuch eine gleichmäßige

Schicht auf die Metallplatte aufgebracht. Nach dem Trocknen bei Raumtemperatur wird die Oberfläche für 30 s den Dämpfen konz. Salzsäure ausgesetzt, worauf sie sich milchig trübt. Die Platte wird 15 min bei 50°C getrocknet, mit Methanol und Wasser gewaschen und nachfolgend erneut getrocknet.

Variante C:

Die vorgereinigte Metallplatte wird in einer Lösung von 3-(Aminopropyl)-triethoxysilan (2% in Aceton:Wasser / 95:5) 30 min silanisiert. Die Platte wird getrocknet, mit Methanol gewaschen, auf 50°C 15 min erwärmt und mit Wasser gewaschen.

Variante D:

Analog zu den Varianten A, B und C ist die Funktionalisierung mit Thiolen durch Verwendung von 3-(Mercaptopropyl)-triethoxysilan möglich.

2. Vorbehandlung eines metallischen Trägers mit Epoxysilanen:

Ein metallischer Probenträger wird wie oben beschrieben mit Silikat beschichtet. Die Oberfläche wird mehrfach mit bidestilliertem Wasser gewaschen. Der getrocknete Probenträger wird mit einem 1:1-Gemisch aus 3-Glycidyloxypropyl-trimethoxysilan und Trimethoxy[2-(7-oxabicyclo[4.1.0]hept-3-yl)ethyl]silan ( $0.5\mu\text{l}/\text{mm}^2$ ) beschichtet und auf der Heizplatte 40 min. inkubiert. Die Platten werden gründlich mit Aceton gewaschen, 15 min. bei 55 °C getrocknet und im Vakuum aufbewahrt.

3. Funktionalisierung von DNA mit einem Linker:

Variante A:

Mit einer Phosphorothioat-Brücke synthetisierte DNA wird mit einem Überschuß SIAB (4-(Iodacetamido)-benzoesäure N-hydroxysuccinimidylester, Pierce Chemical, Rockford, IL, USA) in DMF funktionalisiert. Das Lösemittel wird im Vakuum abgedampft, der gelbliche Rückstand mehrfach mit Essigsäureethylester gewaschen und anschließend getrocknet. Unter diesen Bedingungen reagiert ausschließlich die Iodacetamido-Funktion. Der N-Hydroxy-succinimidester bleibt für die Weiterreaktion mit Aminofunktionen im Zuge der Immobilisierung erhalten.

## Variante B:

Das aminofunktionalisierte Oligonucleotid wird mit einem Überschuß SIAB in wasserfreiem DMSO bei Raumtemperatur umgesetzt. Die Aufreinigung erfolgt wie unter A). Unter diesen Bedingungen reagiert SIAB zu ca. 50% mit seiner Iodoacetamido- und zu ca. 50% mit N-Hydroxy-succinimidester Funktion. Die Immobilisierung kann dann umgekehrt an einer entsprechend 1.D behandelten Metallplatte erfolgen.

## Variante C:

Die Varianten A) und B) können auch analog mit Halogenalkylcarbonsäure-NHS-Estern durchgeführt werden. Es sind jedoch längere Reaktionszeiten und erhöhte Temperaturen erforderlich.

## 4. Bindung von DNA an vorbehandelte Metallplatten:

## Variante A:

Die funktionalisierte DNA wird in einer gesättigten Lösung von Natriumacetat in wasserfreiem DMSO gelöst und auf die beschichtete Metallplatte aufgebracht. Nach 30 min Reaktionszeit wird das verbliebene Lösemittel entfernt und die Metallplatte zuerst mit 1 M Ammoniumchloridlösung und dann mit bidestilliertem Wasser derart gewaschen, daß eine gegenseitige Kontamination der benachbarten Spots vermieden wird. Dieser Vorgang wird dreimal wiederholt. Dann wird mit viel bidestilliertem Wasser nachgespült und die Metallplatte bis zur anschließenden Hybridisierung im Vakuum aufbewahrt.

## Variante B:

Analog zu A) ist auch die nicht kovalente Immobilisierung mit unmodifizierter DNA möglich. In diesem Fall wird im Waschprozeß auf die 1 M Ammoniumchloridlösung verzichtet.

## Variante C:

Die Immobilisierung von Ziel-DNA auf MALDI-Targets kann auch folgendermaßen durchgeführt werden. Die Amino-funktionalisierte DNA (1,5 nmol) wird in Immobilisierungspuffer (1M  $K_2HPO_4/KH_2PO_4$  pH 7,5) aufgenommen. Die durch Silanisierung funktionalisierten Oberflächen werden mit dieser Lösung überschichtet und 16-20 h bei Raumtemperatur stehengelassen. Die Plates

werden anschließend mehrfach mit dem Hybridisationspuffer gewaschen und getrocknet.

Variante D:

Die Immobilisierung von Ziel-DNA an einer Epoxyfunktionalisierten Festphase kann wie folgt durchgeführt werden. 10 mg Support (Eupergit C250 L, Röhm Pharma Polymere) werden in 1 ml Immobilisierungspuffer (1M  $K_2HPO_4/KH_2PO_4$  H 7,5) suspendiert. 1,5 nmol der zu immobilisierenden Ziel-DNA werden zugesetzt und 24 h bei Raumtemperatur unter sanftem Schütteln inkubiert. Der Überstand wird abgenommen und die nicht umgesetzten Epoxyfunktionen durch Behandlung mit 1 M Glycinlösung bei Raumtemperatur 24 h deaktiviert. Der Überstand wird abgenommen, der Support mehrfach gewaschen. Die immobilisierte DNA kann so bei  $-20^\circ C$  über längere Zeit aufbewahrt werden.

15 5. Hybridisierung und Probenaufbereitung:

Die Hybridisierung an die immobilisierte Ziel-DNA mit PNA-Sonden (oder Nucleinsäure-Sonden) erfolgt in PBS-Puffer bei einer den jeweiligen Sonden angepaßten Temperatur. Das Target wird mehrfach zuerst mit PBS-Puffer, dann mit bidestilliertem Wasser nachgewaschen. Die Metallplatte wird im Vakuum getrocknet und anschließend mit der MALDI-Matrix ( $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylsäure, 1% in Aceton; oder analog der entsprechende Methylester für das Verfahren mit "charge tagged" PNAs/Nucleinsäuren, oder als bevorzugte Variante ein 1:1 Gemisch des  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylsäuremethylesters mit  $\alpha$ -Cyano-4-methoxymethylsäure für die "charge tagged" PNAs) getrennt für jeden Spot beschichtet. Alternativ kann auch eine flächige Beschichtung mit einem Matrix-Spray durchgeführt werden. Durch den schnellen Trocknungsprozeß wird eine Diffusion innerhalb des Arrays vermieden.

30 5. Bevorzugte Variante

In der bevorzugten Variante erfolgt die Bindung einer mit einer Phosphorothioat-Brücke synthetisierten und mit SIAB nach 2.A funktionalisierten DNA an eine nach 1.B hergestellten Oberfläche auf einer Metallplatte durch Reak-

tion in wasserfreiem DMSO bei Raumtemperatur (30 min). Nach der Hybridisierung mit der charge getaggten Sonden-PNA/DNA wird das MALDI-Target mit bidestilliertem Wasser gewaschen, getrocknet und flächig getrennt für jeden Spot mit einem Gemisch aus  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylsäuremethylester und  $\alpha$ -Cyano-4-methoxymethylsäure (wie unter 4.) beschichtet.

#### 6. Proteinbeschichtung:

Eine weitere Variante besteht darin die Metalloberfläche des MALDI Targets mit Protein zu beschichten. Gene32, ein Protein das sequenzunspezifisch einzelsträngige DNA bindet, ist dazu geeignet. Nach der Beschichtung des Targets mit diesem Protein kann ein Array von Ziel-DNAs daraufgelegt werden. Wenn das Array der Ziel-DNAs aus cDNA besteht, sind diese in der PCR mit oligo-dT (z.B. dTTTTTTTTTTTTT) geprimt worden. Oligo-dT wechselwirkt stark mit Gene32. Die kovalente Bindung des oligo-dT zum gene32 kann durch ein Photocrosslinking mit kurzem UV-Licht erreicht werden.<sup>36,37</sup> Nach dieser Immobilisierung auf dem MALDI Target kann eine Bibliothek von Sonden in der beschriebenen Art zur Analyse des Arrays von Ziel-DNAs verwendet werden. Es bieten sich auch sequenzspezifische Protein/DNA-Wechselwirkungen an, wie z.B. GCN4/AP1.

20

Eine weitere Variante ist eine biotinylierte Ziel-DNA an ein mit Streptavidin beschichtetes magnetic bead zu binden. Diese Ziel-DNA wird mit einer Sondenbibliothek analysiert und anschließend die magnetischen Teilchen auf das MALDI Target übertragen, wo die Sonden durch die Matrix und leichtes Aufheizen auf die Matrix übertragen werden.

25

Base	Position 1	Position 2	Position 3
A	H	<i>i</i> Pr	H
T	H	Me	<i>i</i> PrOCH <sub>2</sub>
C	H	H	<i>i</i> PrOCH <sub>2</sub> *
G	H	<i>i</i> Bu	H *

Tabelle 1: An den PNA-Untereinheiten angebrachte Substituenten zur Herstellung einer massengelabelten Bibliothek mit eindeutiger Massen/Sequenz Beziehung. \* : Zweite Synthese, mit 2 Valin-Einheiten massengelabelt. Die entsprechenden Synthesebausteine zeigt Fig. 9.



Literatur

- <sup>1</sup> Hoheisel, J.D. and Lehrach, H. 1993. Use of reference libraries and hybridization fingerprint for relational genome analysis. FEBS. 325: 118-122.
- 5 <sup>2</sup> Scholler, P., Karger, A.E., Meier-Ewert, S., Lehrach, H., Delius, H. and Hoheisel, J.D. 1995. Fine-mapping of shotgun template-libraries; an efficient strategy for the systematic sequencing of genomic DNA. Nucleic Acids Res. 23: 3842-3849.
- 10 <sup>3</sup> Brenner, S. 1994. Methods for sorting polynucleotides using oligonucleotide tags. US Patent. 5,604,097.
- <sup>4</sup> Brenner, S. 1995. Minimally cross-hybridizing sets of oligonucleotide tags. 15 US Patent. 5,635,400.
- <sup>5</sup> Guo, Z., Guilfoyle, R.A., Thiel, A.J., Wang, R. and Smith, L.M. 1994. Direct fluorescence analysis of genetic polymorphisms by hybridization with oligonucleotides arrays of glass supports. Nucleic Acids Res. 22: 5456-5465.
- 20 <sup>6</sup> Church, G.M. and Kieffer-Higgins, S. 1988. Multiplex DNA sequencing. Science. 240: 185-188.
- <sup>7</sup> Church, G.M. and Kieffer-Higgins, S. 1990. Multiplex analysis of DNA. US 25 Patent. 5,149,625.
- <sup>8</sup> Arlinghaus, H.F., Kwoka, M.N., Guo, X.-Q. and Jacobson, K.B. 1997. Multiplex DNA sequencing and diagnostics by hybridization with enriched stable isotope labels. Anal. Chem. 69: 1510-1517.
- 30 <sup>9</sup> Nielsen, P.E., Buchardt, O., Egholm, M. and Berg, R.H. 1993. Peptide nucleic acids. US Patent. 5,539,082.
- <sup>10</sup> Buchardt, O., Egholm, M., Berg, R.H. and Nielsen, P.E. 1993. Peptide 35 nucleic acids and their potential applications in biotechnology. Trends in Biotechnology, 11: 384-386.
- <sup>11</sup> Karas, M. and Hillenkamp, F. 1988. Laser desorption ionization of proteins with molecular masses exceeding 10000 daltons. Anal. Chem. 60: 2299- 40 2301.
- <sup>12</sup> Vestal, M.L., Juhasz, P. and Martin, S.A. 1995. Delayed extraction matrix-assisted laser desorption/ionization time-of-flight mass spectrometry. Rapid Commun. Mass Spectrom. 9: 1044-1050.
- 45 <sup>13</sup> Gut, I.G. and Beck, S. 1995. DNA and Matrix Assisted Laser Desorption Ionization Mass Spectrometry. Molecular Biology: Current Innovations and Future Trends. 1: 147-157.

- <sup>14</sup> Gut, I.G. and Beck, S. 1995. A procedure for selective DNA alkylation and detection by mass spectrometry. *Nucleic Acids Res.* 23: 1367-1373.
- <sup>15</sup> Gut, I.G. and Beck, S. 1995. Method of nucleic acid analysis. Patent  
5 WO96/27681.
- <sup>16</sup> Gut, I.G., Jeffery, W.A., Pappin, D.J.C. and Beck, S. 1997. Analysis of DNA by 'charge tagging' and matrix-assisted laser desorption/ionization mass spectrometry. *Rapid Commun. Mass Spectrom.* 11: 43-50.
- 10 <sup>17</sup> Butler, J.M., Jiang-Baucom, P., Huang, M., Belgrader, P. and Girard, J. 1996. Peptide nucleic acid characterization by MALDI-TOF mass spectrometry. *Anal. Chem.* 68: 3283-3287.
- <sup>18</sup> Keough, T., Baker, T.R., Dobson, R.L.M., Lacey, M.P., Riley, T.A., Hassel-  
15 field, J.A. and Hesselberth, P.E. 1993. Antisense DNA oligonucleotides II: the use of matrix-assisted laser desorption/ionization mass spectrometry for the sequence verification of methylphosphonate oligodeoxyribonucleotides. *Rapid Commun. Mass Spectrom.* 7: 195-200.
- 20 <sup>19</sup> Ross, P.L., Lee, K. and Belgrader, P. 1997. Discrimination of single-nucleotide polymorphisms in human DNA using peptide nucleic acid probes detected by MALDI-TOF mass spectrometry. *Anal. Chem.* 69: 4197-4202.
- <sup>20</sup> Lowe, G. 1995. Combinatorial Chemistry. *Chem. Soc. Rev.* 24: 309.
- 25 <sup>21</sup> Jung, G., Früchtel, J.S. 1996. Organische Chemie an fester Phase. *Angew. Chem.* 108: 19-46.
- <sup>22</sup> Choong, I.C., Ellman, J.A. 1996. Solid-Phase Synthesis: Applications to  
30 Combinatorial Libraries. *Ann. Reports in Med. Chem.* 31: 309.
- <sup>23</sup> Pirrung, M.C. 1997. Spatially Adressable Combinatorial Libraries. *Chem. Rev.* 97: 473.
- 35 <sup>24</sup> Cook, P.D., Kiely, J. and Sprankle, K. 1994. Peptide nucleic acid combinatorial libraries and improved methods of synthesis. US Patent. 5,539,083.
- <sup>25</sup> Nielsen, P.E. Peptide nucleic acids: a new dimension to peptide libraries  
40 and aptamers. *Methods in Enzymology.* 426-433.
- <sup>26</sup> Metzger, J.W., Stevanovic, S., Brünjes, J., Wiesmüller, K.-H., Jung, G. 1994. Electrospray Mass Spectrometry and Multiple Sequence Analysis of Synthetic Peptide Libraries. *Methods: A Companion to Methods in Enzymology* 6: 425-431.
- 45 <sup>27</sup> Loo, J.A., DeJohn, D.E., Andrews, P.C. 1996. Application of Mass Spectrometry for Characterizing and Identifying Ligands from Combinatorial Libraries. *Ann. Reports in Med. Chem.* 31:319.
- 50

- <sup>28</sup> Pomerantz, S.C., McCloskey, J.A., Eaton, B.C., 1997. Deconvolution of Combinatorial Oligonucleotide Libraries by Electrospray Ionization Tandem Mass Spectrometry. *J. Am. Chem. Soc.* 119: 3861.
- 5   <sup>29</sup> Carr, S.A., Benkovic, S.J., Winograd, N. 1996. Evaluation of Mass Spectrometric Methods Applicable to the Direct Analysis of Non-Peptide Bead-Bound Combinatorial Libraries. *Anal. Chem.* 68: 237.
- 10   <sup>30</sup> Uhlen, M. et al. 1988, *Nucleic Acids Res.* 16, 3025-3038.
- 10   <sup>31</sup> Chrisey, L.A., Lee, G.U. and O'Ferrall, C.E. 1996. Covalent attachment of synthetic DNA to self-assembled monolayer films. *Nucleic Acids Res.* 24: 3031-3039.
- 15   <sup>32</sup> Timofeev, E.N., Kochetkova, S.V., Mirzabekov, A.D. und Florentiev, V.L. 1996. Regioselective immobilization of short oligonucleotides to acrylic copolymer gels. *Nucleic Acids Res.* 24: 3142-3148.
- 20   <sup>33</sup> O'Donnell, M.J., Tang, K., Köster, H., Smith, C.L. and Cantor, C.R. 1997. High-density, covalent attachment of DNA to silicone wafers for analysis by MALDI-TOF mass spectrometry. *Anal. Chem.* 69: 2438-2443.
- 25   <sup>34</sup> Cantor, C.R. 1995. Methods of preparing probe array by hybridization. US Patent. 5,631,134.
- 25   <sup>35</sup> Bruick, R.K., Koppitz, M., Joyce, G.F. and Orgel, L.E. 1997. A simple procedure for constructing 5'-amino-terminated oligodeoxynucleotides in aqueous solution. *Nucleic Acids Res.* 25: 1309-1310.
- 30   <sup>36</sup> Hockensmith, J.W., Kubasek, W.L., Vorachek, W.R. and von Hippel, P.H. 1993. Laser cross-linking of proteins to nucleic acids. *J. Bio. Chem.* 268: 15712-15720.
- 35   <sup>37</sup> von Hippel, P.H. 1994. Protein-DNA recognition: New perspectives and underlying themes. *Science.* 263: 769-770.

Patentansprüche

1. Verfahren zum Nachweis einer Nucleotidsequenz in einem Nucleinsäuremolekül, das die folgenden Schritte umfaßt:
  - 5 (a) Hybridisierung von Nucleinsäuremolekülen mit einem Satz von Sonden unterschiedlicher Nucleobasensequenzen, wobei jede Sonde eine von allen anderen Sonden verschiedene Masse aufweist;
  - (b) Abtrennung der nicht hybridisierten Sonden;
  - 10 (c) Kontaktierung der hybridisierten Sonden mit einer Matrix, welche die Desorption der Sonden durch einen Laserstrahl unterstützt;
  - (d) Analyse der hybridisierten und von der Matrix umgebenen Sonden auf einem aus elektrisch leitfähigem Material bestehenden Probenträger in einem Massenspektrometer; und
  - 15 (e) Bestimmung der Nucleinsäuremoleküle, welche die Sequenz aufweisen,wobei die Positionen der Sonden auf dem Probenträger eine Zuordnung zu dem damit hybridisierenden Nucleinsäuremolekül erlaubt.
- 20 2. Verfahren nach Anspruch 1, wobei die Nucleinsäuremoleküle vor oder nach Schritt (a) auf die Oberfläche eines Trägers übertragen werden.
3. Verfahren nach Anspruch 2, wobei die Oberfläche des Trägers die Oberfläche des aus elektrisch leitfähigem Material bestehenden Probenträgers ist.
- 25 4. Verfahren nach Anspruch 2, wobei vor Schritt (c) der Träger mit den an seiner Oberfläche aufgetragenen Nucleinsäuremolekülen, die die hybridisierten Sonden tragen, auf den aus leitfähigem Material bestehenden Probenträger aufgebracht wird.
- 30 5. Verfahren nach Anspruch 2, wobei die hybridisierten Sonden vor dem, nach dem oder durch den Kontakt mit der Matrix in Schritt (c) von den

immobilisierten Nucleinsäuremolekülen abgelöst und auf den aus leitfähigem Material bestehenden Probenträger aufgebracht werden.

- 5 6. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 5, wobei der Probenträger eine metallische, eine mit Glas beschichtete oder eine chemisch modifizierte Oberfläche aufweist.
- 10 7. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 6, wobei die Immobilisierung der Nucleinsäuremoleküle an der Probenträgeroberfläche über eine  $\text{NH}_2$ -, Epoxy- oder SH-Funktion, mittels der Beschichtung der Probenträgeroberfläche mit einem Silikat oder Silan, über eine Protein-Substrat-, Protein-Protein- oder eine Protein-Nucleinsäure-Interaktion, oder über eine Wechselwirkung zweier hydrophober Komponenten erfolgt.
- 15 8. Verfahren nach Anspruch 7, wobei die Protein-Substrat-Interaktion eine Biotin-Streptavidinbindung oder eine Antikörper-Antigenbindung ist.
- 20 9. Verfahren nach Anspruch 7, wobei die Protein-Nucleinsäureinteraktion eine Gene32-Nucleinsäurebindung ist.
- 25 10. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 9, wobei die Sonden Nucleinsäuren sind, die mit einem Massen-Tag versehen sind.
- 30 11. Verfahren nach Anspruch 10, wobei der Massen-Tag zugleich Ladungs-Tag ist.
12. Verfahren nach Anspruch 10, wobei die Nucleinsäuren zusätzlich mit einem Ladungs-Tag versehen sind.
13. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 12, wobei die Sonden modifizierte Nucleinsäuremoleküle sind.

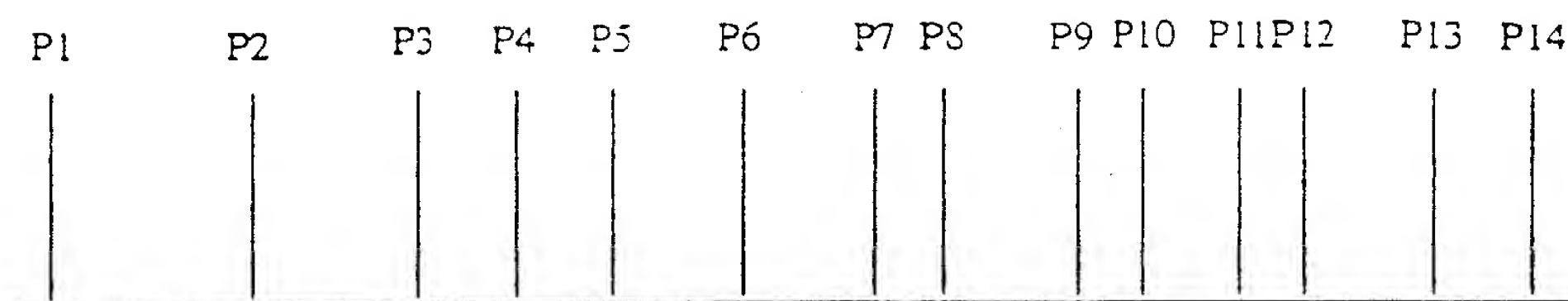
14. Verfahren nach Anspruch 13, wobei die modifizierten Nucleinsäuremoleküle PNAs, alkylierte Phosphorothioatnucleinsäuren oder Alkylphosphonatnucleinsäuren sind.
- 5 15. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 14, wobei die Sonden durch kombinatorische Festphasen-Synthese hergestellt werden.
16. Verfahren nach Anspruch 15, wobei unterschiedliche Basenbausteine derart markiert sind, daß die aus ihnen synthetisierten Sonden jeweils  
10 über ihre Massen im Massenspektrometer unterscheidbar sind.
17. Verfahren nach Anspruch 16, wobei die Markierung eine Methyl-, Ethyl-, Propyl-, eine verzweigte oder unverzweigte Alkyl-, eine halogensubstituierte verzweigte oder unverzweigte Alkyl-, Alkoxyalkyl-, Alkylaryl-,  
15 Arylalkyl-, Alkoxyaryl- oder Aryloxyalkylgruppe ist, oder eine von deren deuterierten oder sonstigen isotopen Varianten..
18. Verfahren nach einem der Ansprüche 14 bis 17, wobei die Sonden mit mindestens einer Modifikation in einer definierten Position von randomisierten Nucleotiden entfernt versehen sind, die eine Spaltung der Sonde  
20 erlaubt.
19. Verfahren nach Anspruch 18, wobei die Modifikation die Einführung einer Phosphorothioatgruppe und/oder einer RNA-Base und/oder einer  
25 Phosphotriesterbindung in die Sonde ist.
20. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 19, wobei die Matrix eine Lösung aus  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylsäure in Aceton im Verhältnis 1:9 bis 9:1, vorzugsweise im Verhältnis 1:1, oder ein Gemisch aus  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylsäuremethylester und  $\alpha$ -Cyano-4-methoxymethylsäure oder  
30 Sinapinsäure oder deren Methyl-derivate im Verhältnis 1:9 bis 9:1, vorzugsweise im Verhältnis 1:1, ist.



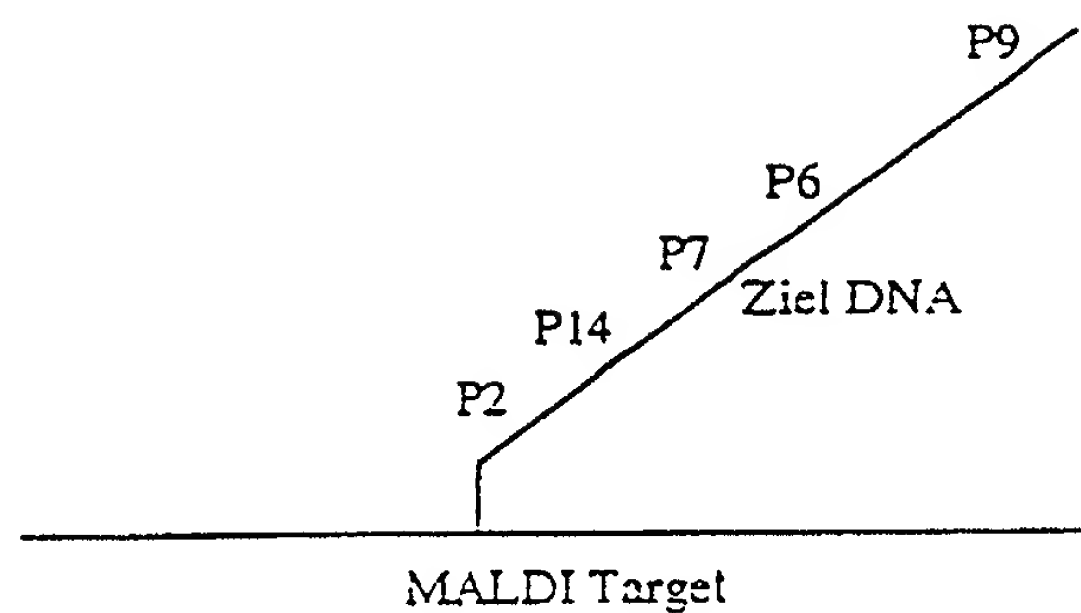
21. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 19, wobei die Matrix  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxyzimtsäure oder ein Gemisch aus  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxyzimtsäuremethylester und  $\alpha$ -Cyano-4-methoxyzimtsäure oder  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxyzimtsäure oder Sinapinsäure oder deren Methylde-  
5 rivate im Verhältnis 1:99 bis 99:1, vorzugsweise im Verhältnis 1:1 ist, die als Lösung in Aceton, Isopropanol, Acetonitril, Ethanol, Methanol oder Wasser oder in einem Gemisch aus zweien oder mehreren dieser Lösungsmittel auf den MALDI-Probenträger aufgebracht wird.
- 10 22. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 21, wobei die Sonden als Teilbibliotheken hergestellt werden, die mit unterschiedlichen Massen- und/oder Ladungs-Tags versehen sind.
23. Kit enthaltend
- 15 (a) einen Satz von Sonden wie definiert in einem der Ansprüche 11 bis 18 und/oder
- (b) einen Probenträger, der vorbehandelt ist und dadurch die Bindung eines Arrays von Ziel-DNAs erlaubt und/oder bereits gebundene Ziel-DNAs enthält.

1/12

## 1) Massenverteilung der Proben



## 2) Hybridisierung



## 3) Massenverteilung hybridisierte Proben

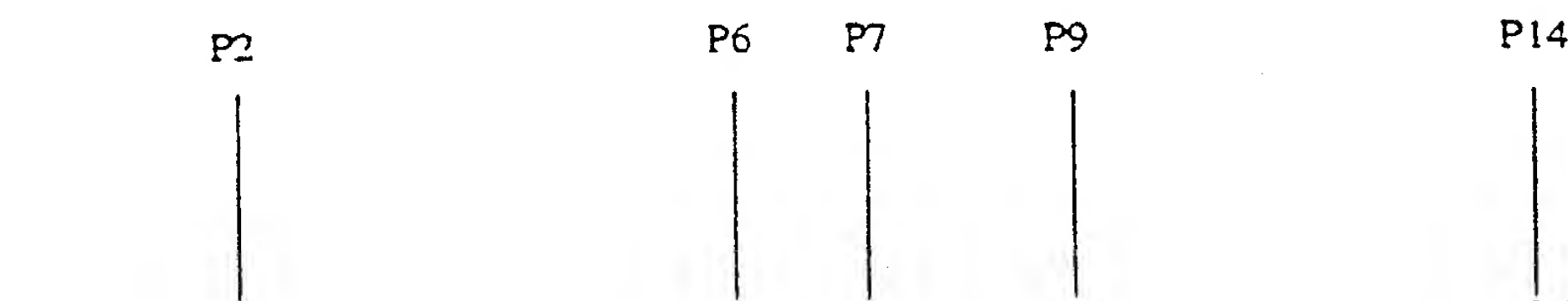


Fig. 1

2/12

Immobilisierung von DNA direkt auf dem MALDI-Target (Beispiel).

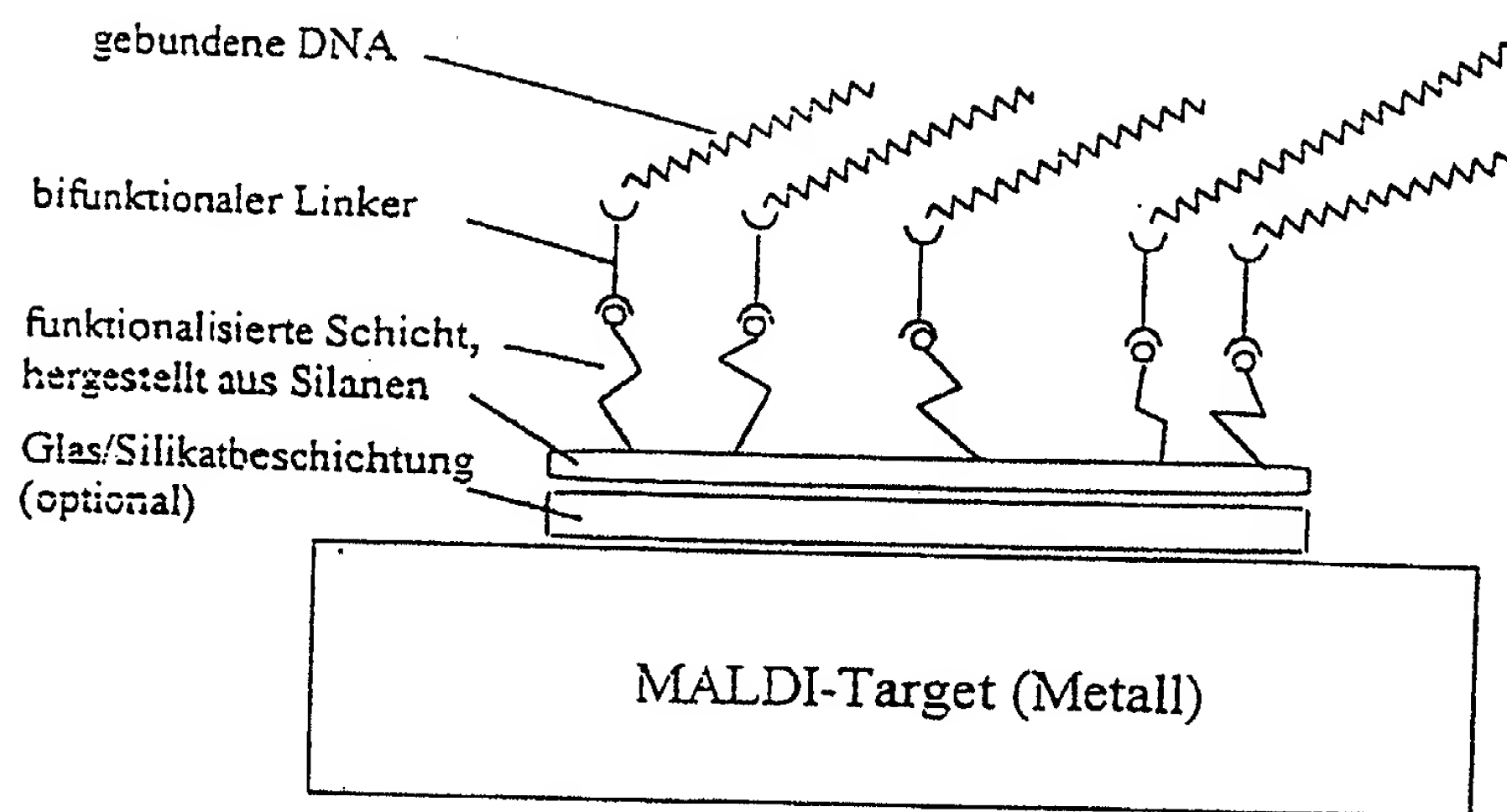
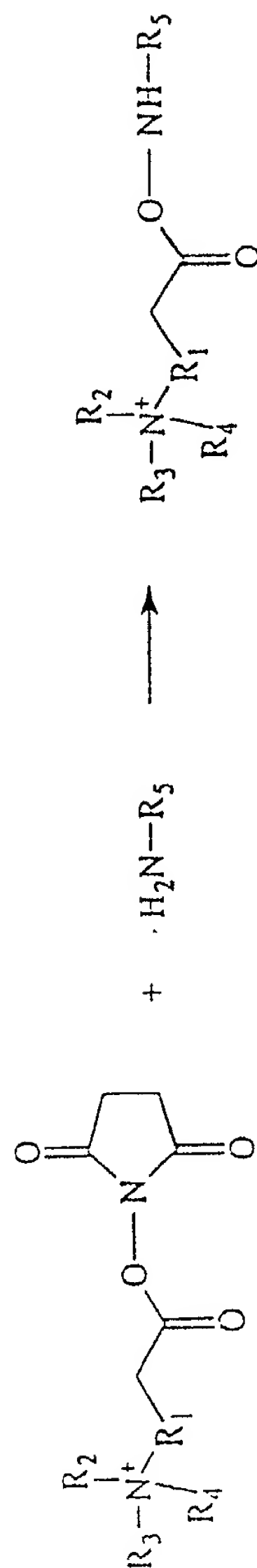


Fig. 2

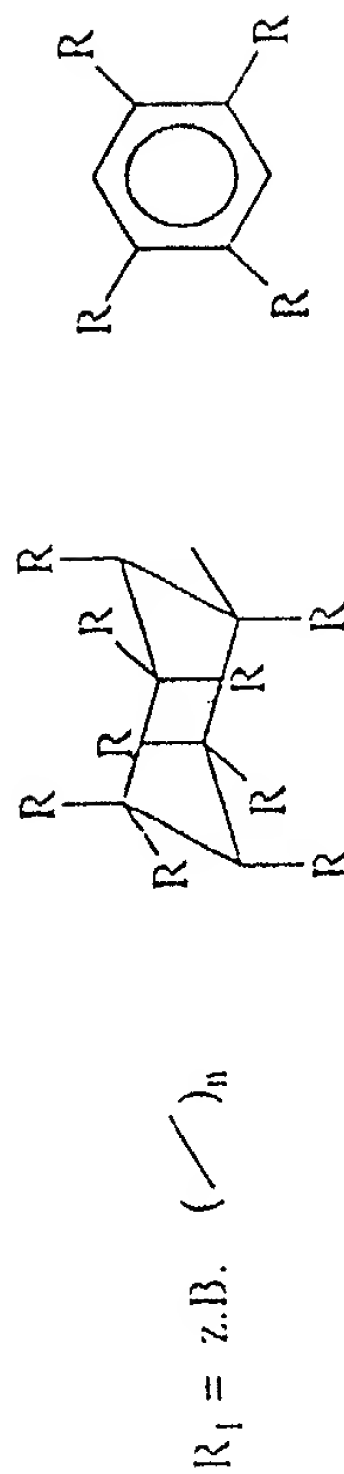
3/12

## N-terminales Massen/Charge Tagging

Fig. 3



R = z.B. alkyl, -CH<sub>3</sub>, -C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>, -C<sub>3</sub>H<sub>7</sub>, -C<sub>4</sub>H<sub>9</sub> etc.



$\text{R}_{2,4} = \text{z.B. alkyl, substituiertes alkyl}$

$\text{R}_5 = \text{z.B. Nukleinsäure, PNA, Methylphosphonatnukleinsäure, Phosphorothioatnukleinsäure}$

4/12

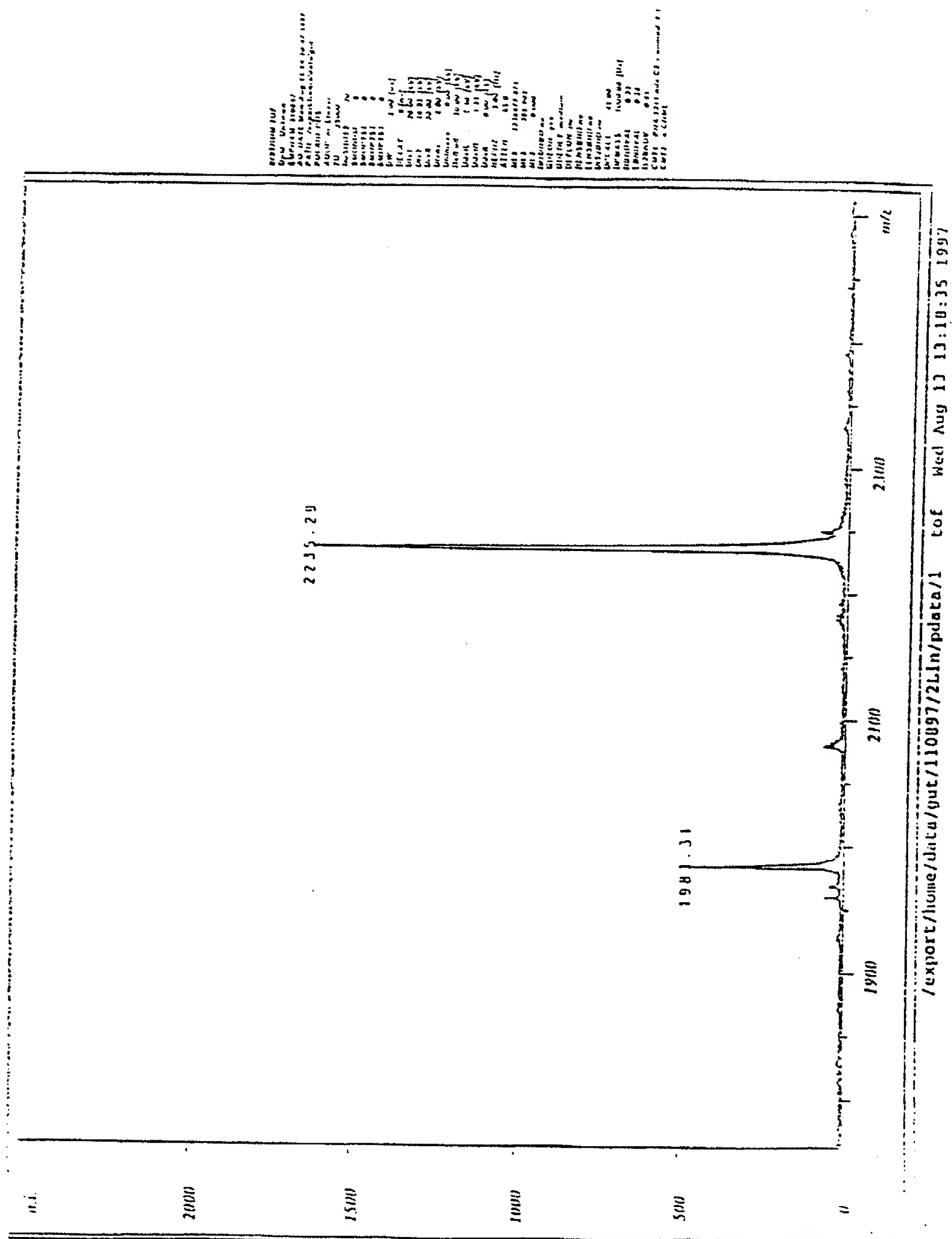


Fig. 4

5/12

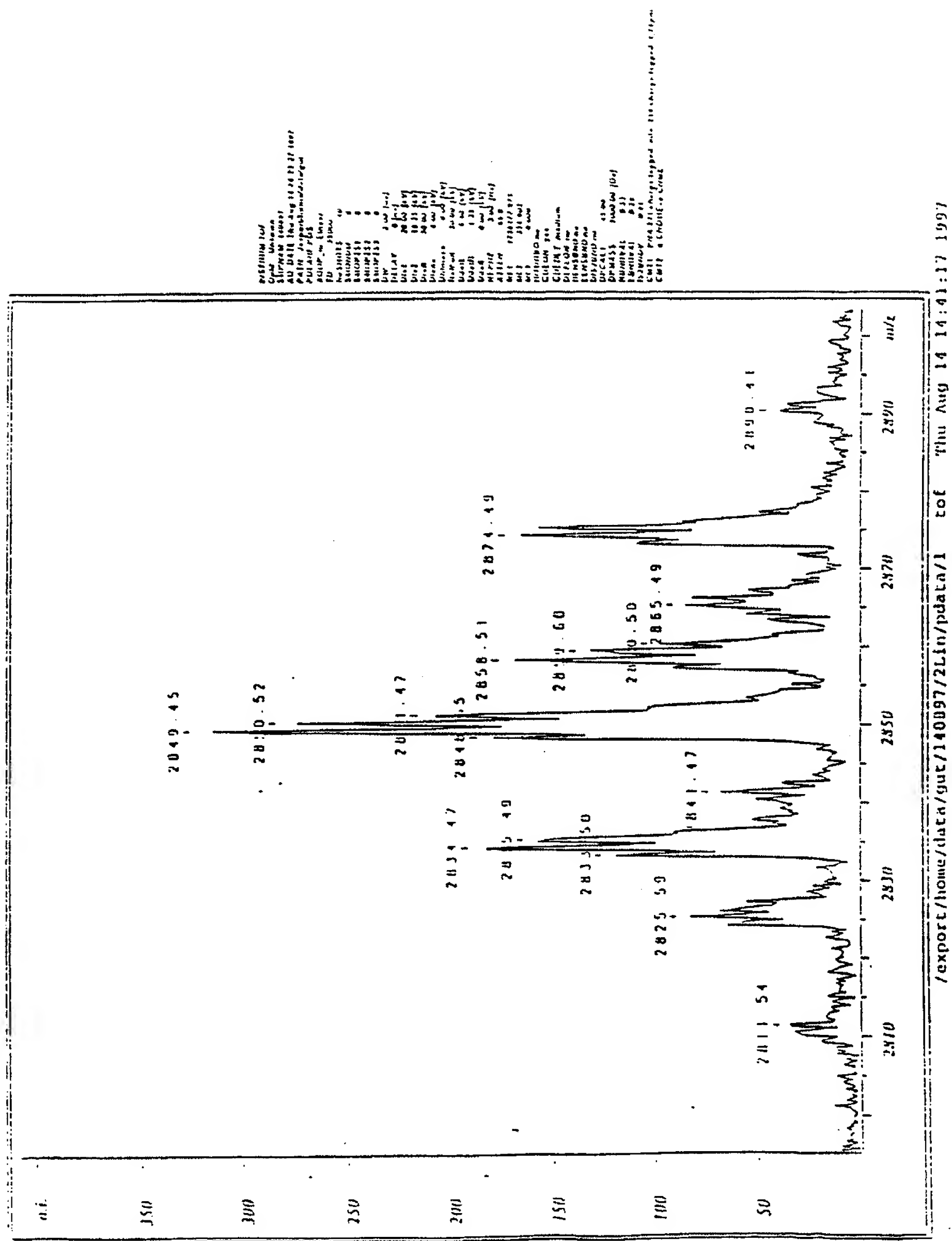


Fig. 5



6/12

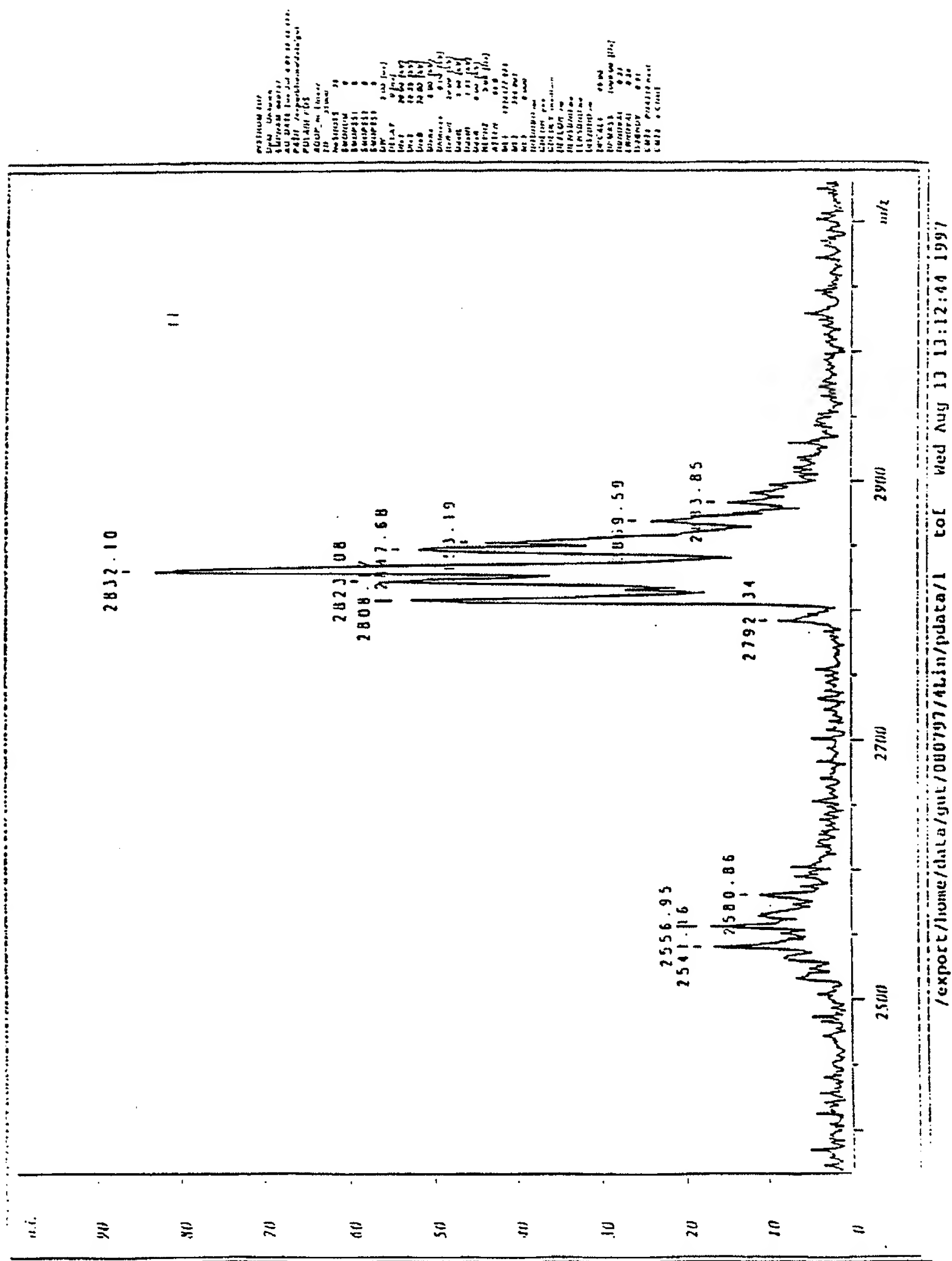
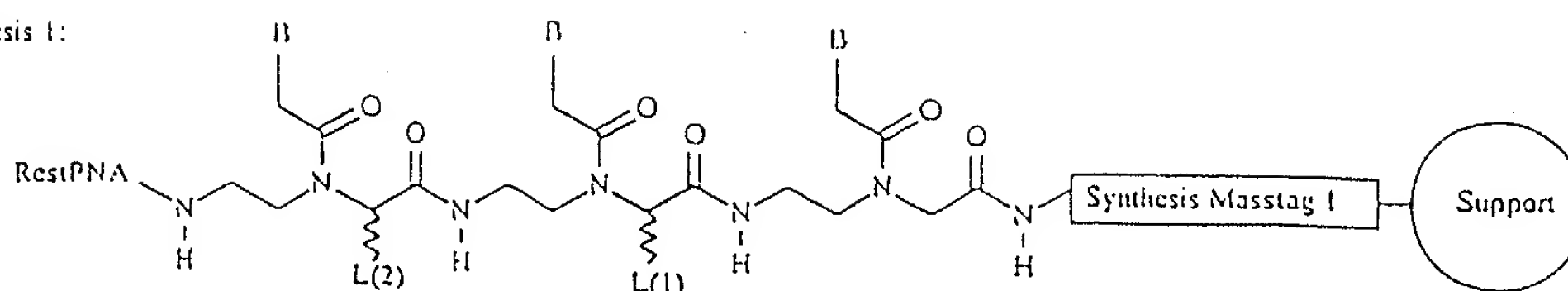


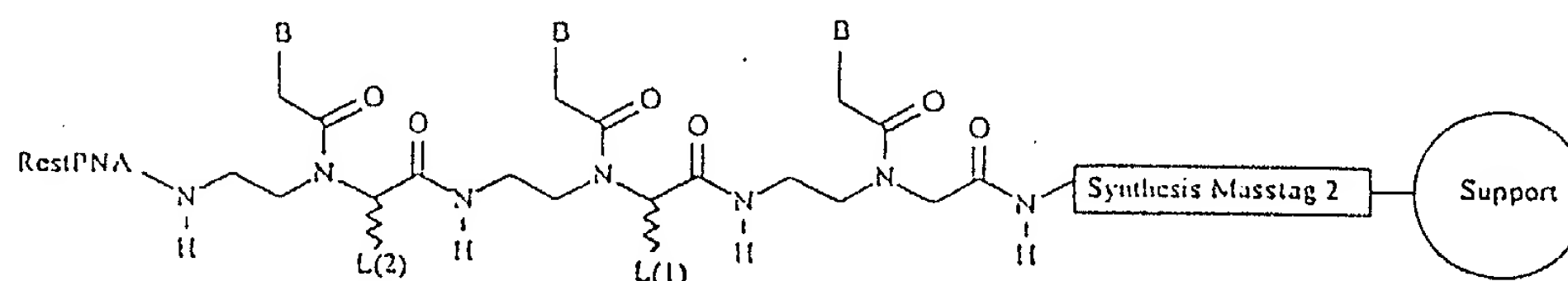
Fig. 6

7/12

Synthesis 1:



Synthesis 2:



....Synthesis n:



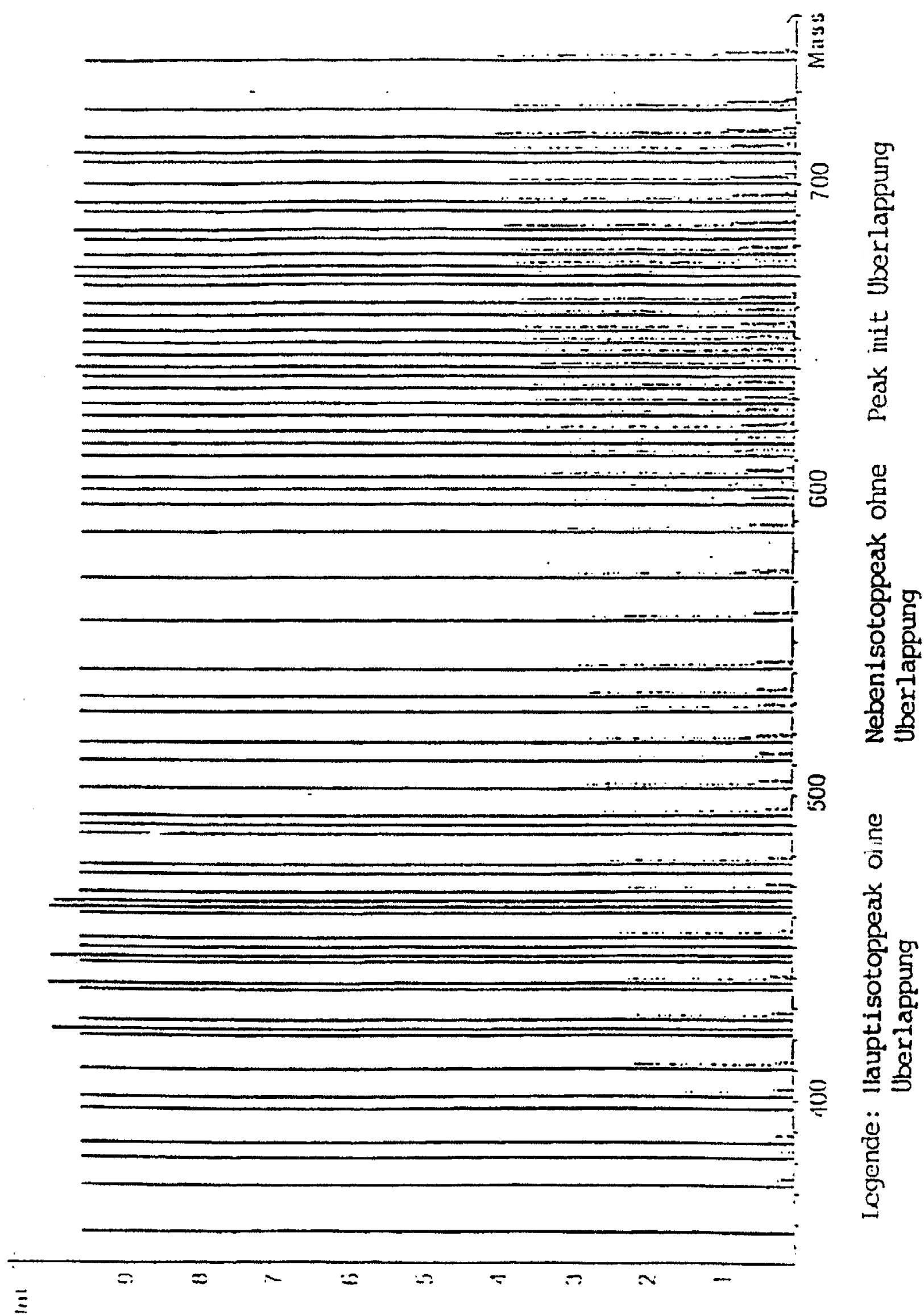
designte PNA-Bibliothek  
mit Sequenz-spezifischen  
Massen

B = Adenin, Cytosin, Guanin, Thymin oder Purin-oder Pyrimidinderivate oder deren Deazaanaloge

L(n) sind verschiedene Sets von Substituenten, spezifisch ausgewählt für jede Base, die in jedem Syntheseschritt eingesetzt wird, um minimierte Peak-Überlappungen in der MALDI-MS zu erhalten

Fig. 7

8/12



Legende: Hauptisotoppeak ohne Überlappung  
Nebenisotoppeak ohne Überlappung  
Peak mit Überlappung  
Überlappung

64 Massenpeaks, die einer spezifischen PNA-Sequenz entsprechen;  
Massentagging

Fig. 8

9/12

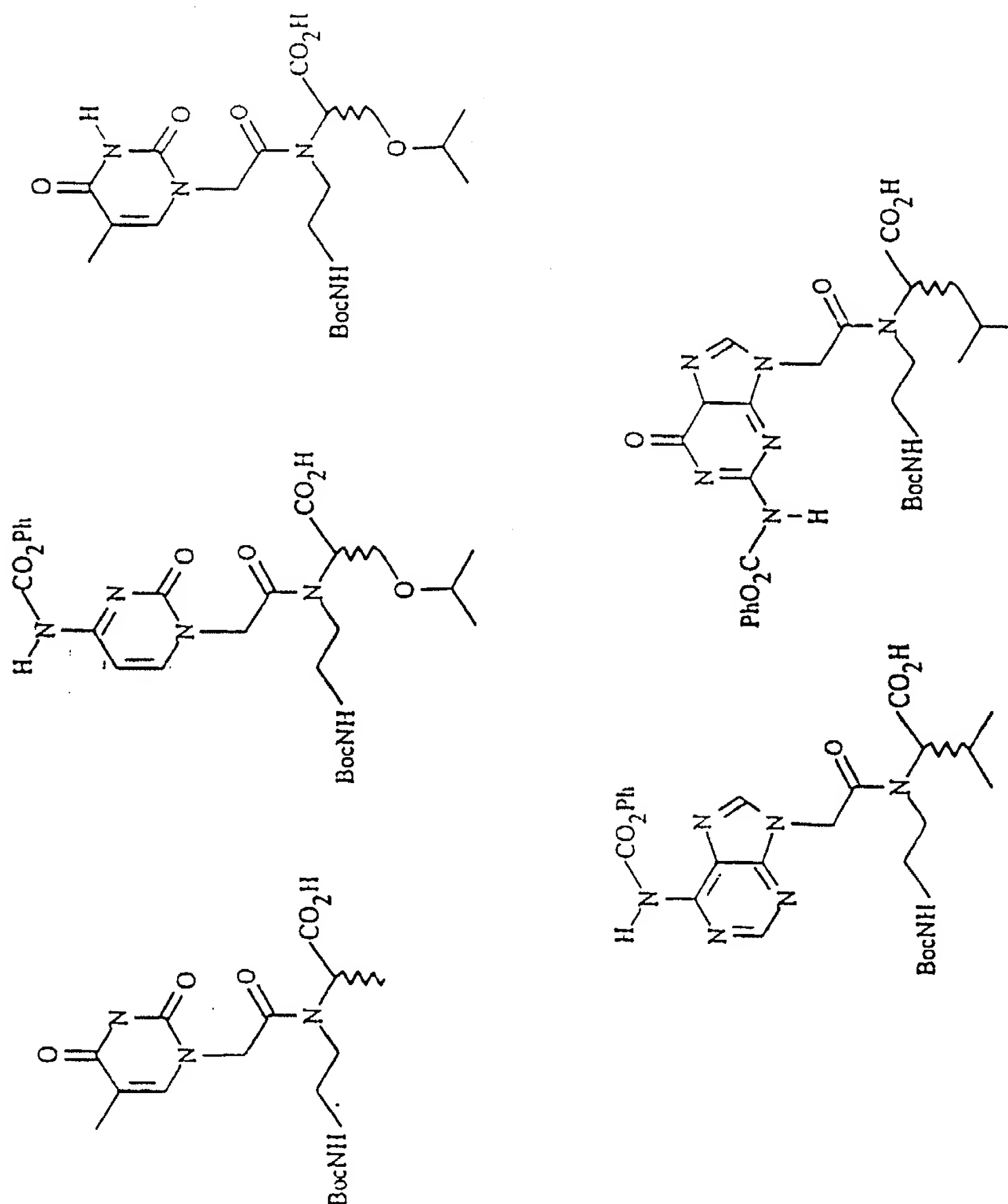


Fig. 9

10/12

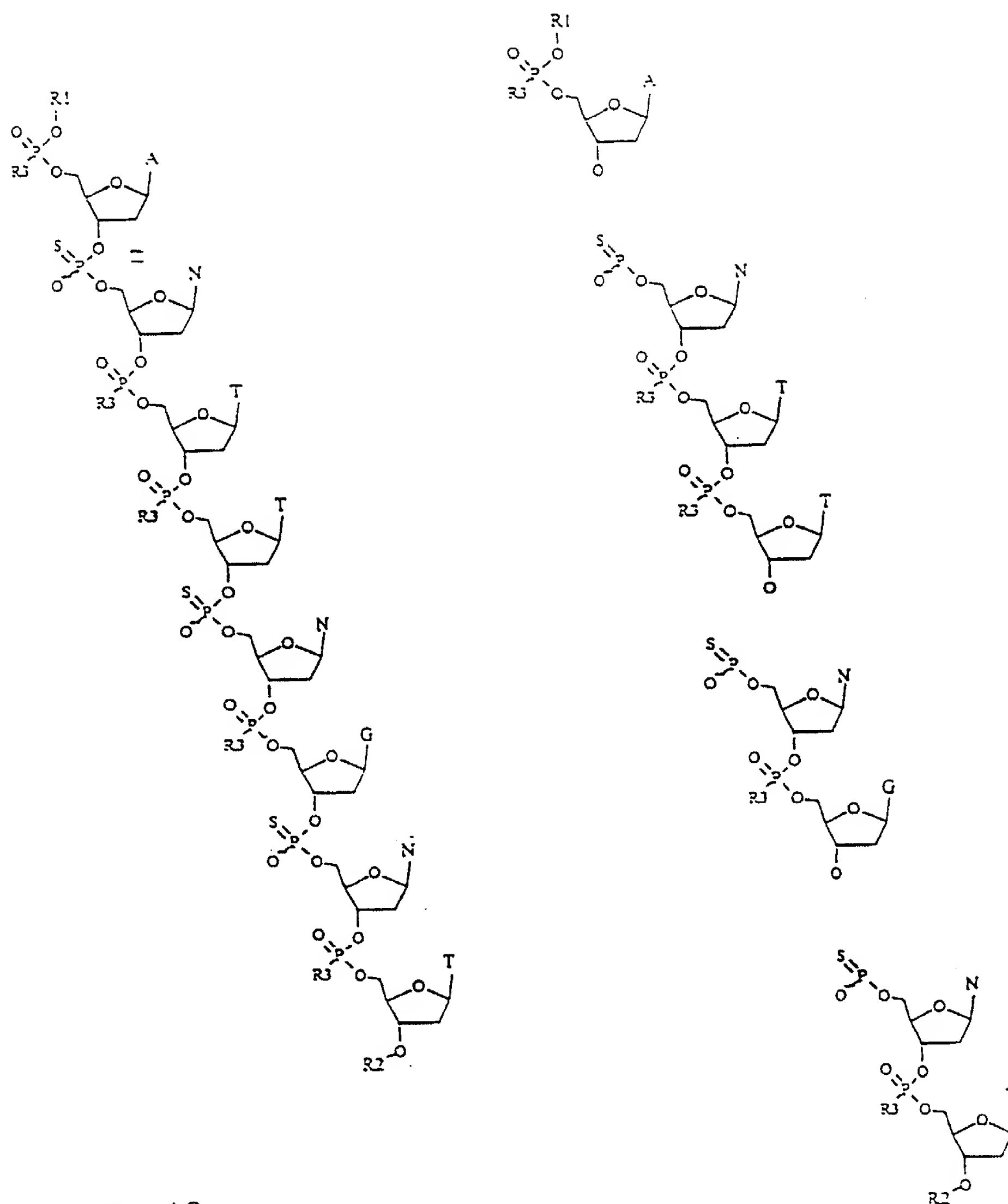
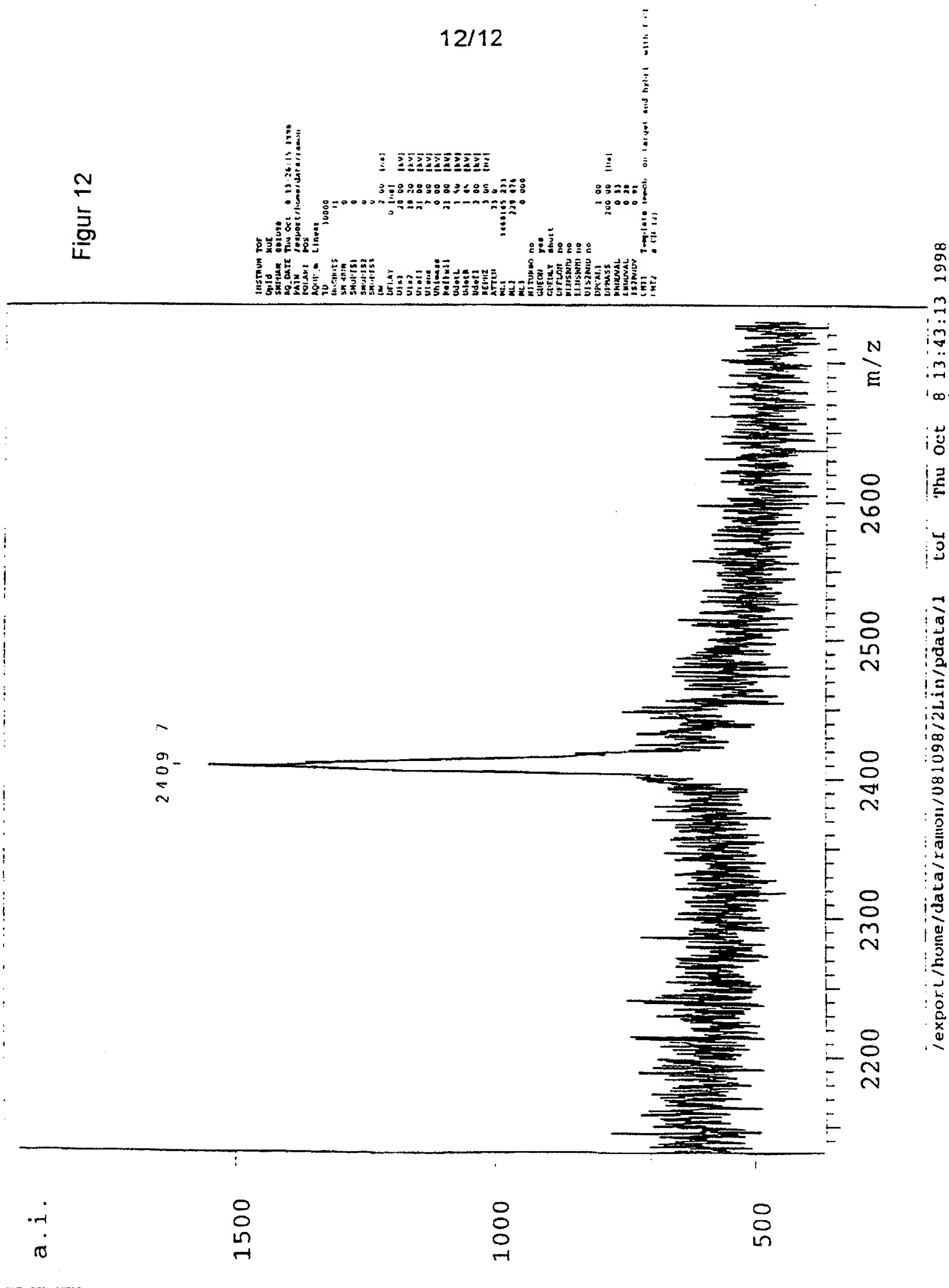


Fig. 10





Figur 12



**PCT**

WELTORGANISATION FÜR GEISTIGES EIGENTUM  
Internationales Büro



INTERNATIONALE ANMELDUNG VERÖFFENTLICHT NACH DEM VERTRAG ÜBER DIE  
INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT AUF DEM GEBIET DES PATENTWESENS (PCT)

(51) Internationale Patentklassifikation 6 :  
C12Q 1/68

A3

(11) Internationale Veröffentlichungsnummer: WO 99/29898

(43) Internationales  
Veröffentlichungsdatum: 17. Juni 1999 (17.06.99)

(21) Internationales Aktenzeichen: PCT/EP98/07911

(22) Internationales Anmeldedatum: 4. Dezember 1998 (04.12.98)

(30) Prioritätsdaten:  
97121471.3 5. Dezember 1997 (05.12.97) EP

(71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten ausser US):  
MAX-PLANCK-GESELLSCHAFT ZUR FÖRDERUNG  
DER WISSENSCHAFTEN E.V. [DE/DE]; Berlin (DE).

(72) Erfinder; und

(75) Erfinder/Anmelder (nur für US): GUT, Ivo, Glynne [CH/DE];  
Hackerstrasse 1, D-12161 Berlin (DE). BERLIN, Kurt  
[DE/DE]; Marienkäferweg 4, D-14532 Stahnsdorf (DE).  
LEHRACH, Hans [AT/DE]; Lützelsteinerweg 50, D-14195  
Berlin (DE).

(74) Anwalt: VOSSIUS & PARTNER; Siebertstrasse 4, D-81675  
München (DE).

(81) Bestimmungsstaaten: CA, JP, US, europäisches Patent (AT,  
BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU,  
MC, NL, PT, SE).

Veröffentlicht

Mit internationalem Recherchenbericht.

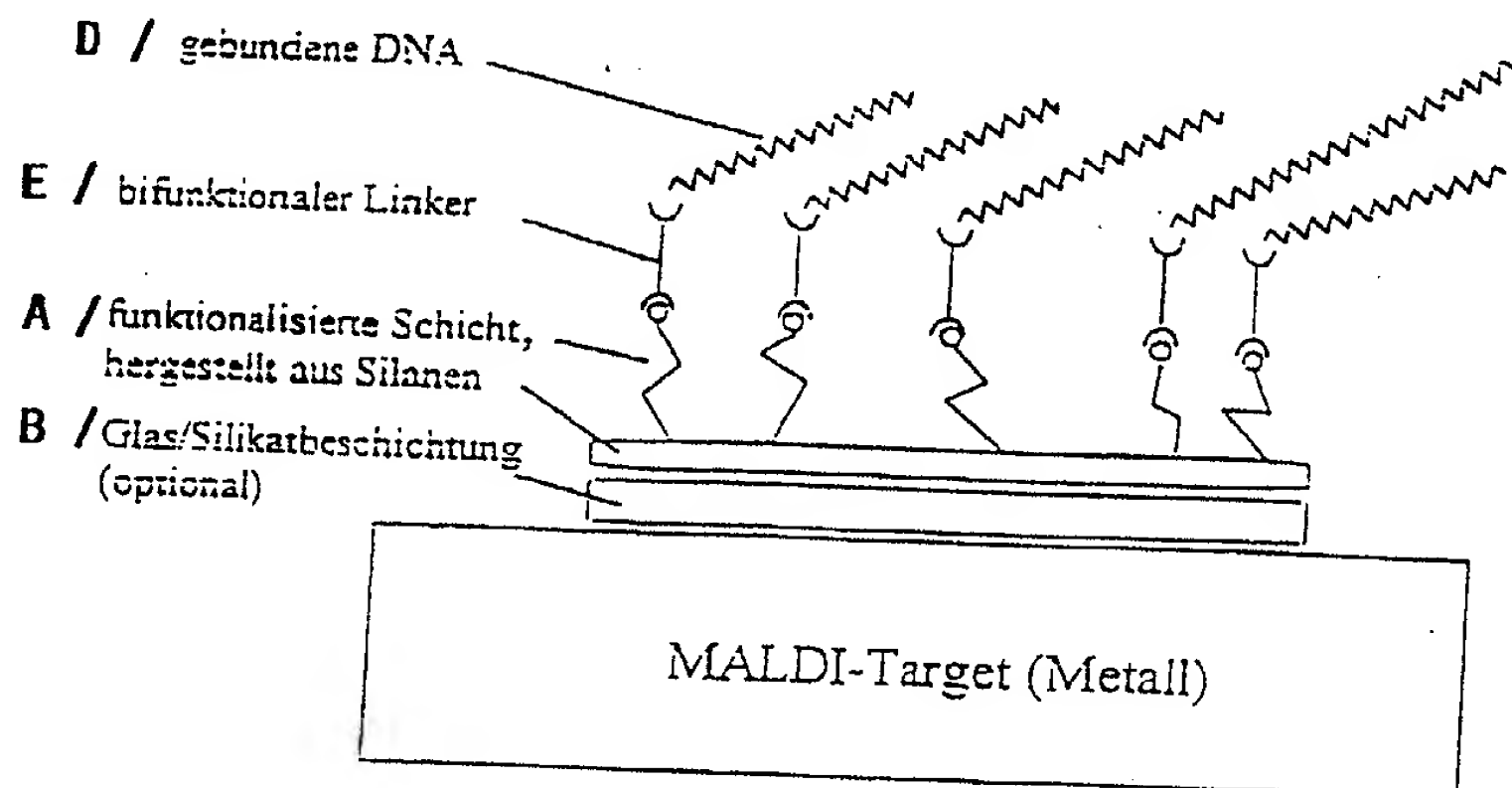
Vor Ablauf der für Änderungen der Ansprüche zugelassenen  
Frist. Veröffentlichung wird wiederholt falls Änderungen  
eintreffen.

(88) Veröffentlichungsdatum des internationalen Recherchenbe-  
richts: 28. Oktober 1999 (28.10.99)

(54) Title: METHOD FOR IDENTIFYING NUCLEIC ACIDS BY MEANS OF MATRIX-ASSISTED LASER DESORP-  
TION/IONISATION MASS SPECTROMETRY

(54) Bezeichnung: VERFAHREN ZUR IDENTIFIKATION VON NUCLEINSÄUREN DURCH MATRIX-ASSISTIERTE LASER  
DESORPTIONS/IONISATIONS MASSENSPEKTROMETRIE

C / Immobilisierung von DNA direkt auf dem MALDI-Target (Beispiel).



A ...FUNCTIONALIZED LAYER  
MADE OF SILANE  
B ...GLAS/SILICATE COA-  
TING (OPTIONAL)  
C ...IMMOBILIZATION OF DNA  
DIRECTLY ONTO THE  
MALDI-TARGET(EXAMPLE)  
D ...BONDED DNA  
E ...BIFUNCTIONAL LINKER

(57) Abstract

The present invention relates to a method for detecting a nucleotide sequence in a nucleic acid molecule by means of predetermined probes of varying mass using matrix-assisted spectrometry. One advantage of the inventive method is that it provides for simultaneous characterization of a plurality of unknown nucleic acid molecules by a salt from various probes. The invention also relates to a kit containing the probes and/or a sample carrier, optionally with nucleic acids bonded thereto.

**(57) Zusammenfassung**

Die vorliegende Erfindung betrifft ein Verfahren zum Nachweis einer Nucleotidsequenz in einem Nucleinsäuremolekül mittels vorbestimmter Sonden unterschiedlicher Masse durch Matrix-assistierte Laser Desorptions/Ionisations Massenspektrometrie. Vorteilhafterweise erlaubt das erfindungsgemäße Verfahren die gleichzeitige Charakterisierung einer Vielzahl unbekannter Nucleinsäuremoleküle durch einen Satz verschiedener Sonden. Weiterhin betrifft diese Erfindung einen Kit, der die Sonden und/oder einen Probenträger, gegebenenfalls mit daran gebundenen Nucleinsäuremolekülen, enthält.

**LEDIGLICH ZUR INFORMATION**

Codes zur Identifizierung von PCT-Vertragsstaaten auf den Kopfbögen der Schriften, die internationale Anmeldungen gemäss dem PCT veröffentlichen.

AL	Albanien	ES	Spanien	LS	Lesotho	SI	Slowenien
AM	Armenien	FI	Finnland	LT	Litauen	SK	Slowakei
AT	Österreich	FR	Frankreich	LU	Luxemburg	SN	Senegal
AU	Australien	GA	Gabun	LV	Lettland	SZ	Swasiland
AZ	Aserbaidshan	GB	Vereinigtes Königreich	MC	Monaco	TD	Tschad
BA	Bosnien-Herzegowina	GE	Georgien	MD	Republik Moldau	TG	Togo
BB	Barbados	GH	Ghana	MG	Madagaskar	TJ	Tadschikistan
BE	Belgien	GN	Guinea	MK	Die ehemalige jugoslawische Republik Mazedonien	TM	Turkmenistan
BF	Burkina Faso	GR	Griechenland	ML	Mali	TR	Türkei
BG	Bulgarien	HU	Ungarn	MN	Mongolei	TT	Trinidad und Tobago
BJ	Benin	IE	Irland	MR	Mauretanien	UA	Ukraine
BR	Brasilien	IL	Israel	MW	Malawi	UG	Uganda
BY	Belarus	IS	Island	MX	Mexiko	US	Vereinigte Staaten von Amerika
CA	Kanada	IT	Italien	NE	Niger	UZ	Usbekistan
CF	Zentralafrikanische Republik	JP	Japan	NL	Niederlande	VN	Vietnam
CG	Kongo	KE	Kenia	NO	Norwegen	YU	Jugoslawien
CH	Schweiz	KG	Kirgisistan	NZ	Neuseeland	ZW	Zimbabwe
CI	Côte d'Ivoire	KP	Demokratische Volksrepublik Korea	PL	Polen		
CM	Kamerun	KR	Republik Korea	PT	Portugal		
CN	China	KZ	Kasachstan	RO	Rumänien		
CU	Kuba	LC	St. Lucia	RU	Russische Föderation		
CZ	Tschechische Republik	LI	Liechtenstein	SD	Sudan		
DE	Deutschland	LK	Sri Lanka	SE	Schweden		
DK	Dänemark	LR	Liberia	SG	Singapur		
EE	Estland						

VERTRAG FÜR DIE INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT  
AUF DEM GEBIET DES PATENTWESENS

# PCT

## INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

(Artikel 18 sowie Regeln 43 und 44 PCT)

Aktenzeichen des Anmelders oder Anwalts <b>B 3007 PCT</b>	<b>WEITERES VORGEHEN</b> siehe Mitteilung über die Übermittlung des internationalen Recherchenberichts (Formblatt PCT/ISA/220) sowie, soweit zutreffend, nachstehender Punkt 5
Internationales Aktenzeichen <b>PCT/EP 98/07911</b>	Internationales Anmeldedatum (Tag/Monat/Jahr) <b>04/12/1998</b>
(Frühestes) Prioritätsdatum (Tag/Monat/Jahr) <b>05/12/1997</b>	
Anmelder  <b>MAX-PLANCK-GESELLSCHAFT ZUR FÖRDERUNG DER WISSENSC</b>	

Dieser internationale Recherchenbericht wurde von der Internationalen Recherchenbehörde erstellt und wird dem Anmelder gemäß Artikel 18 übermittelt. Eine Kopie wird dem Internationalen Büro übermittelt.

Dieser internationale Recherchenbericht umfaßt insgesamt 3 Blätter.

☒ Darüber hinaus liegt ihm jeweils eine Kopie der in diesem Bericht genannten Unterlagen zum Stand der Technik bei.

### 1. Grundlage des Berichts

a. Hinsichtlich der **Sprache** ist die internationale Recherche auf der Grundlage der internationalen Anmeldung in der Sprache durchgeführt worden, in der sie eingereicht wurde, sofern unter diesem Punkt nichts anderes angegeben ist.

☐ Die internationale Recherche ist auf der Grundlage einer bei der Behörde eingereichten Übersetzung der internationalen Anmeldung (Regel 23.1 b)) durchgeführt worden.

b. Hinsichtlich der in der internationalen Anmeldung offenbarten **Nucleotid- und/oder Aminosäuresequenz** ist die internationale Recherche auf der Grundlage des Sequenzprotokolls durchgeführt worden, das

☐ in der internationalen Anmeldung in schriftlicher Form enthalten ist.

☐ zusammen mit der internationalen Anmeldung in computerlesbarer Form eingereicht worden ist.

☒ bei der Behörde nachträglich in schriftlicher Form eingereicht worden ist.

☒ bei der Behörde nachträglich in computerlesbarer Form eingereicht worden ist.

☒ Die Erklärung, daß das nachträglich eingereichte schriftliche Sequenzprotokoll nicht über den Offenbarungsgehalt der internationalen Anmeldung im Anmeldezeitpunkt hinausgeht, wurde vorgelegt.

☒ Die Erklärung, daß die in computerlesbarer Form erfaßten Informationen dem schriftlichen Sequenzprotokoll entsprechen, wurde vorgelegt.

2. ☐ Bestimmte Ansprüche haben sich als nicht recherchierbar erwiesen (siehe Feld I).

3. ☐ Mangelnde Einheitlichkeit der Erfindung (siehe Feld II).

### 4. Hinsichtlich der Bezeichnung der Erfindung

☒ wird der vom Anmelder eingereichte Wortlaut genehmigt.

☐ wurde der Wortlaut von der Behörde wie folgt festgesetzt:

### 5. Hinsichtlich der Zusammenfassung

☒ wird der vom Anmelder eingereichte Wortlaut genehmigt.

☐ wurde der Wortlaut nach Regel 38.2b) in der in Feld III angegebenen Fassung von der Behörde festgesetzt. Der Anmelder kann der Behörde innerhalb eines Monats nach dem Datum der Absendung dieses internationalen Recherchenberichts eine Stellungnahme vorlegen.

6. Folgende Abbildung der **Zeichnungen** ist mit der Zusammenfassung zu veröffentlichen: Abb. Nr. 2

☐ wie vom Anmelder vorgeschlagen

☐ keine der Abb.

☒ weil der Anmelder selbst keine Abbildung vorgeschlagen hat.

☐ weil diese Abbildung die Erfindung besser kennzeichnet.

# INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

Internationales Aktenzeichen

EP 98/07911

## A. KLASSIFIZIERUNG DES ANMELDUNGSGEGENSTANDES

IPK 6 C12Q1/68

Nach der internationalen Patentklassifikation (IPK) oder nach der nationalen Klassifikation und der IPK

## B. RECHERCHIERTE GEBIETE

Recherchierter Mindestprüfstoff (Klassifikationssystem und Klassifikationssymbole)

IPK 6 C12Q

Recherchierte aber nicht zum Mindestprüfstoff gehörende Veröffentlichungen, soweit diese unter die recherchierten Gebiete fallen

Während der internationalen Recherche konsultierte elektronische Datenbank (Name der Datenbank und evtl. verwendete Suchbegriffe)

## C. ALS WESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN

Kategorie*	Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der in Betracht kommenden Teile	Betr. Anspruch Nr.
Y	LITTLE D P ET AL: "MALDI ON A CHIP: ANALYSIS OF ARRAYS OF LOW-FEMTOMOLE TO SUBFEMTOMOLE QUANTITIES OF SYNTHETIC OLIGONUCLEOTIDES AND DNA DIAGNOSTIC PRODUCTS DISPENSED BY A PIEZOELECTRIC PIPET" ANALYTICAL CHEMISTRY, Bd. 69, Nr. 22, 15. November 1997 (1997-11-15), Seiten 4540-4546, XP000727173 ISSN: 0003-2700 das ganze Dokument --- -/--	1-23

☒ Weitere Veröffentlichungen sind der Fortsetzung von Feld C zu entnehmen

☒ Siehe Anhang Patentfamilie

\* Besondere Kategorien von angegebenen Veröffentlichungen :

"A" Veröffentlichung, die den allgemeinen Stand der Technik definiert, aber nicht als besonders bedeutsam anzusehen ist

"E" älteres Dokument, das jedoch erst am oder nach dem internationalen Anmeldedatum veröffentlicht worden ist

"L" Veröffentlichung, die geeignet ist, einen Prioritätsanspruch zweifelhaft erscheinen zu lassen, oder durch die das Veröffentlichungsdatum einer anderen im Recherchenbericht genannten Veröffentlichung belegt werden soll oder die aus einem anderen besonderen Grund angegeben ist (wie ausgeführt)

"O" Veröffentlichung, die sich auf eine mündliche Offenbarung, eine Benutzung, eine Ausstellung oder andere Maßnahmen bezieht

"P" Veröffentlichung, die vor dem internationalen Anmeldedatum, aber nach dem beanspruchten Prioritätsdatum veröffentlicht worden ist

"T" Spätere Veröffentlichung, die nach dem internationalen Anmeldedatum oder dem Prioritätsdatum veröffentlicht worden ist und mit der Anmeldung nicht kollidiert, sondern nur zum Verständnis des der Erfindung zugrundeliegenden Prinzips oder der ihr zugrundeliegenden Theorie angegeben ist

"X" Veröffentlichung von besonderer Bedeutung; die beanspruchte Erfindung kann allein aufgrund dieser Veröffentlichung nicht als neu oder auf erfinderischer Tätigkeit beruhend betrachtet werden

"Y" Veröffentlichung von besonderer Bedeutung; die beanspruchte Erfindung kann nicht als auf erfinderischer Tätigkeit beruhend betrachtet werden, wenn die Veröffentlichung mit einer oder mehreren anderen Veröffentlichungen dieser Kategorie in Verbindung gebracht wird und diese Verbindung für einen Fachmann naheliegend ist

"&" Veröffentlichung, die Mitglied derselben Patentfamilie ist

Datum des Abschlusses der internationalen Recherche

27. August 1999

Absenddatum des internationalen Recherchenberichts

09/09/1999

Name und Postanschrift der Internationalen Recherchenbehörde

Europäisches Patentamt, P.B. 5818 Patentlaan 2  
NL - 2280 HV Rijswijk  
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,  
Fax: (+31-70) 340-3016

Bevollmächtigter Bediensteter

Hagenmaier, S

# INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

Internationales Aktenzeichen

F EP 98/07911

C.(Fortsetzung) ALS WESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN		
Kategorie	Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der in Betracht kommenden Teile	Betr. Anspruch Nr.
Y	<p>           GRIFFIN ET AL.: "GENETIC ANALYSIS BY PEPTIDE NUCLEIC ACID AFFINITY MALDI-TOF MASS SPECTROMETRY"            NATURE BIOTECHNOLOGY,            Bd. 15, Dezember 1997 (1997-12), Seiten 1368-1372, XP002113517            das ganze Dokument         </p>	1-23
Y	<p>           ROSS ET AL.: "DISCRIMINATION OF SINGLE-NUCLEOTIDE POLYMORPHISMS IN HUMAN DNA USING PEPTIDE NUCLEIC ACID PROBES DETECTED BY MALDI-TOF MASS SPECTROMETRY"            ANALYTICAL CHEMISTRY,            Bd. 69, Nr. 20, Oktober 1997 (1997-10), Seiten 4197-4202, XP002113518            das ganze Dokument         </p>	1-23
Y	<p>           ROSS P L &amp; BELGRADER P: "ANALYSIS OF SHORT TANDEM REPEAT POLYMORPHISMS IN HUMAN DNA BY MATRIX-ASSISTED LASER DESORPTION/IONIZATION MASS SPECTROMETRY"            ANALYTICAL CHEMISTRY,            Bd. 69, 1. Oktober 1997 (1997-10-01), Seiten 3966-3972, XP002094185            ISSN: 0003-2700            das ganze Dokument         </p>	1-23
Y	<p>           GUT ET AL.: "ANALYSIS OF DNA BY "CHARGE TAGGING" AND MATRIX-ASSISTED LASER DESORPTION/IONIZATION MASS SPECTROMETRY "            RAPID COMMUNICATIONS IN MASS SPECTROMETRY,            Bd. 11, 1997, Seiten 43-50, XP002113519            das ganze Dokument         </p>	1-23
Y	<p>           EP 0 524 808 A (HOFFMANN LA ROCHE ;UNIV NEW YORK (US))            27. Januar 1993 (1993-01-27)            das ganze Dokument         </p>	9
A	<p>           KÖSTER ET AL.: "A STRATEGY FOR RAPID AND EFFICIENT DNA SEQUENCING BY MASS SPECTROMETRY"            NAT.BIOTECH.,            Bd. 14, 1996, Seiten 1123-1128, XP002113520            das ganze Dokument         </p>	

-/--



# INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

Internationales Aktenzeichen

EP 98/07911

C.(Fortsetzung) ALS WESENTLICH ANGESEHENE UNTERLAGEN		
Kategorie	Bezeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der in Betracht kommenden Teile	Betr. Anspruch Nr.
A	<p>ARLINGHAUS 4 F ET AL: "MULTIPLEXED DNA SEQUENCING AND DIAGNOSTICS BY HYBRIDIZATION WITH ENRICHED STABLE ISOTOPE LABELS"</p> <p>ANALYTICAL CHEMISTRY, Bd. 69, Nr. 8, 15. April 1997 (1997-04-15), Seiten 1510-1517, XP000690164 ISSN: 0003-2700 das ganze Dokument</p> <p>---</p>	
A	<p>WO 95 04160 A (ISIS INNOVATION ; SOUTHERN EDWIN (GB); CUMMINS WILLIAM JONATHAN (GB)) 9. Februar 1995 (1995-02-09) das ganze Dokument</p> <p>---</p>	
A	<p>WO 96 27681 A (IMP CANCER RES TECH ; GUT IVO GLYNNE (GB); BECK STEPHAN AUGUST (GB)) 12. September 1996 (1996-09-12) das ganze Dokument</p> <p>---</p>	
P,A	<p>WO 98 31830 A (BRAX GENOMICS LTD ; THOMPSON ANDREW HUGIN (GB); SCHMIDT GUENTER (GB)) 23. Juli 1998 (1998-07-23) das ganze Dokument</p> <p>-----</p>	

# INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Information on patent family members

International Application No

/EP 98/07911

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)	Publication date
EP 0524808 A	27-01-1993	AU 645915 B AU 2041992 A CA 2074214 A CA 2218875 A DE 69227076 D DE 69227076 T EP 0863213 A ES 2123542 T JP 2084412 C JP 5336971 A JP 8000073 B US 5538871 A	27-01-1994 25-02-1993 24-01-1993 24-01-1993 29-10-1998 02-06-1999 09-09-1998 16-01-1999 23-08-1996 21-12-1993 10-01-1996 23-07-1996
WO 9504160 A	09-02-1995	AT 159767 T AU 695349 B AU 7269194 A CA 2168010 A CN 1131440 A DE 69406544 D DE 69406544 T DK 711362 T EP 0711362 A EP 0778280 A ES 2108479 T FI 960403 A HU 73802 A JP 9501830 T NO 960370 A US 5770367 A	15-11-1997 13-08-1998 28-02-1995 09-02-1995 18-09-1996 04-12-1997 26-02-1998 22-12-1997 15-05-1996 11-06-1997 16-12-1997 29-01-1996 30-09-1996 25-02-1997 28-03-1996 23-06-1998
WO 9627681 A	12-09-1996	EP 0813609 A JP 11500924 T	29-12-1997 26-01-1999
WO 9831830 A	23-07-1998	AU 5570098 A WO 9932501 A	07-08-1998 01-07-1999

75

**VERTRAG ÜBER INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT AUF DEM  
GEBIET DES PATENTWESENS**

**PCT**

REC'D 07 MAR 2000

**INTERNATIONALER VORLÄUFIGER PRÜFUNGSBERICHT**

(Artikel 36 und Regel 70 PCT)

Aktenzeichen des Anmelders oder Anwalts B 3007 PCT	<b>WEITERES VORGEHEN</b> siehe Mitteilung über die Übersendung des internationalen vorläufigen Prüfungsbericht (Formblatt PCT/IPEA/416)	
Internationales Aktenzeichen PCT/EP98/07911	Internationales Anmeldedatum (Tag/Monat/Jahr) 04/12/1998	Prioritätsdatum (Tag/Monat/Jahr) 05/12/1997
Internationale Patentklassifikation (IPK) oder nationale Klassifikation und IPK C12Q1/68		
Anmelder MAX-PLANCK-GESELLSCHAFT ZUR FÖRDERUNG DER WISSENSCHAFTEN		


1. Dieser internationale vorläufige Prüfungsbericht wurde von der mit der internationalen vorläufigen Prüfung beauftragte Behörde erstellt und wird dem Anmelder gemäß Artikel 36 übermittelt.
2. Dieser BERICHT umfaßt insgesamt 5 Blätter einschließlich dieses Deckblatts.
 

☐ Außerdem liegen dem Bericht ANLAGEN bei; dabei handelt es sich um Blätter mit Beschreibungen, Ansprüchen und/oder Zeichnungen, die geändert wurden und diesem Bericht zugrunde liegen, und/oder Blätter mit vor dieser Behörde vorgenommenen Berichtigungen (siehe Regel 70.16 und Abschnitt 607 der Verwaltungsrichtlinien zum PCT).

Diese Anlagen umfassen insgesamt 10 Blätter.

3. Dieser Bericht enthält Angaben zu folgenden Punkten:

- I    ☒ Grundlage des Berichts
- II   ☐ Priorität
- III ☐ Keine Erstellung eines Gutachtens über Neuheit, erfinderische Tätigkeit und gewerbliche Anwendbarkeit
- IV   ☐ Mangelnde Einheitlichkeit der Erfindung
- V    ☒ Begründete Feststellung nach Artikel 35(2) hinsichtlich der Neuheit, der erfinderischen Tätigkeit und der gewerblichen Anwendbarkeit; Unterlagen und Erklärungen zur Stützung dieser Feststellung
- VI   ☒ Bestimmte angeführte Unterlagen
- VII ☒ Bestimmte Mängel der internationalen Anmeldung
- VIII ☒ Bestimmte Bemerkungen zur internationalen Anmeldung

Datum der Einreichung des Antrags  29/06/1999	Datum der Fertigstellung dieses Berichts  <b>03.03.00</b>
Name und Postanschrift der mit der internationalen vorläufigen Prüfung beauftragten Behörde:   Europäisches Patentamt D-80298 München Tel. +49 89 2399 - 0 Tx: 523656 epmu d Fax: +49 89 2399 - 4465	Bevollmächtigter Bediensteter  Diez Schlereth, D  Tel. Nr. +49 89 2399 7488



# INTERNATIONALER VORLÄUFIGER PRÜFUNGSBERICHT

Internationales Aktenzeichen PCT/EP98/07911

## I. Grundlage des Berichts

1. Dieser Bericht wurde erstellt auf der Grundlage (*Ersatzblätter, die dem Anmeldeamt auf eine Aufforderung nach Artikel 14 hin vorgelegt wurden, gelten im Rahmen dieses Berichts als "ursprünglich eingereicht" und sind ihm nicht beigelegt, weil sie keine Änderungen enthalten.*):

### Beschreibung, Seiten:

1-33                      ursprüngliche Fassung

### Patentansprüche, Nr.:

1-23                      ursprüngliche Fassung

### Zeichnungen, Blätter:

1/12-12/12              ursprüngliche Fassung

2. Aufgrund der Änderungen sind folgende Unterlagen fortgefallen:

- ☐ Beschreibung,      Seiten:
- ☐ Ansprüche,          Nr.:
- ☐ Zeichnungen,      Blatt:

3. ☐ Dieser Bericht ist ohne Berücksichtigung (von einigen) der Änderungen erstellt worden, da diese aus den angegebenen Gründen nach Auffassung der Behörde über den Offenbarungsgehalt in der ursprünglich eingereichten Fassung hinausgehen (Regel 70.2(c)):

4. Etwaige zusätzliche Bemerkungen:

## V. Begründete Feststellung nach Artikel 35(2) hinsichtlich der Neuheit, der erfinderischen Tätigkeit und der gewerblichen Anwendbarkeit; Unterlagen und Erklärungen zur Stützung dieser Feststellung

### 1. Feststellung

Neuheit (N)	Ja: Ansprüche	1-23
	Nein: Ansprüche	
Erfinderische Tätigkeit (ET)	Ja: Ansprüche	1-23
	Nein: Ansprüche	
Gewerbliche Anwendbarkeit (GA)	Ja: Ansprüche	1-23
	Nein: Ansprüche	

2. Unterlagen und Erklärungen

**siehe Beiblatt**

**VI. Bestimmte angeführte Unterlagen**

1. Bestimmte veröffentlichte Unterlagen (Regel 70.10)

und / oder

2. Nicht-schriftliche Offenbarungen (Regel 70.9)

**siehe Beiblatt**

**VII. Bestimmte Mängel der internationalen Anmeldung**

Es wurde festgestellt, daß die internationale Anmeldung nach Form oder Inhalt folgende Mängel aufweist:

**siehe Beiblatt**

**VIII. Bestimmte Bemerkungen zur internationalen Anmeldung**

Zur Klarheit der Patentansprüche, der Beschreibung und der Zeichnungen oder zu der Frage, ob die Ansprüche in vollem Umfang durch die Beschreibung gestützt werden, ist folgendes zu bemerken:

**siehe Beiblatt**

**Zu Punkt V.**

1.) Der Gegenstand der Ansprüche 1-22 und 23 scheint im Lichte des bekannten Stands der Technik neu und erfinderisch zu sein (Art. 33 (2) und (3) PCT).

Dokument D1 (T. J. Griffin et al. (1997) Nature Biotechnol. 15, 1368-1372), das als nächstliegender Stand der Technik angesehen wird, offenbart ein Verfahren zum Nachweis von polymorphische Stellen in DNA mit folgende Schritten: (i) Immobilisierung von biotinylierten doppel-strängiger DNA auf einem Streptavidin-beschichteten Träger, (ii) Denaturierung der immobilisierten DNAs, (iii) Hybridisierung von zwei PNA Sonden mit der Ziel-DNA, wobei eine Sonde die native Nucleotidsequenz des Alleles aufweist und die andere ein "one-base mismatch" aufweist (beide Sonden sind mit verschiedenen Massen-Tags versehen), (iv) Entfernung von nicht-hybridisiertes Material, (v) Analyse der immobilisierten PNA-DNA Hybride mittels MALDI-TOF, wobei Proben-spezifisch Massen-Spektren aufgenommen werden (Zusammenfassung; S. 1368, l. und r. Sp.; S. 1371, l. Sp.; Abb. 1).

Der Gegenstand des Anspruchs 1 unterscheidet sich davon durch folgenden Effekt:

Die Zuordnung der verschiedenen Proben zu dem damit hybridisierenden Nukleinsäuremolekül, durch die Positionen der Sonden auf dem Probenträger durchgeführt wird.

Die mit der vorliegenden Erfindung zu lösende Aufgabe kann somit darin gesehen werden, eine Alternative zu einem bekannten Verfahren zum Nachweis der Nukleotidsequenz in einem Nukleinsäuremolekül zu entwickeln.

Die in Anspruch 1 (und der davon abhängigen Ansprüche 2-22) der vorliegenden Anmeldung vorgeschlagene Lösung kann aus folgenden Gründen als erfinderisch betrachtet werden (Artikel 33 (3) PCT):

Das Verfahren aus Anspruch 1 ermöglicht auf schnelle und einfache Weise die Nucleotidbasensequenz eines unbekannten Ziel-DNA zu bestimmen mittels MALDI-TOF Messungen, die direkt am Träger durchgeführt werden können (Beschreibung, S. 7, Z. 16-31; S. 8, Z. 16-20, 27-29; S. 9, Z. 8-28).



**INTERNATIONALER VORLÄUFIGER  
PRÜFUNGSBERICHT - BEIBLATT**

Internationales Aktenzeichen PCT/EP98/07911

Der Gegenstand des unabhängigen Anspruchs 23 bezieht sich auf ein Kit, der zur Durchführung des Verfahrens aus Ansprüchen 1-22 speziell eingepaßt ist, und ist aus analogen Gründen als neu und erfinderisch (Art. 33 (2) und (3) PCT) zu betrachten.

**Zu Punkt VI.**

Bestimmte veröffentlichte Unterlagen (Regel 70.10)

Anmelde Nr. Patent Nr.	Veröffentlichungsdatum (Tag/Monat/Jahr)	Anmeldedatum (Tag/Monat/Jahr)	Prioritätsdatum (zu Recht beansprucht) (Tag/Monat/Jahr)
WO-A-98/31830	23.07.98	15.01.98	15.01.97

Sollte der beeinspruchte Prioritätstag von 05.12.97 nicht zuerkannt werden können, wäre das im Recherchebericht als "P" zitiertes Dokument "WO-A-98/31830" für die Einschätzung des erfinderischen Tätigkeits zu berücksichtigen. Dieses Dokument offenbart die Anwendung von MALDI-TOF Spektrometrie zum Nachweis und Sequenzierung von DNA. Die Sequenzierungsmethode basiert auf die Verwendung von Hybridisierungsproben, die mit ein Basensequenz-spezifisch Massen-tag modifiziert sind. Darüberhinaus, sollte die vorliegende Anmeldung in die regionale Phase eintreten, wäre das Dokument relevant für die Beurteilung für die Frage des Neuheits.

**Zu Punkt VII.**

Im Widerspruch zu den Erfordernissen der Regel 5.1 (a) (ii) PCT werden in der Beschreibung weder der in dem Dokument D1 offenbarte einschlägige Stand der Technik noch dieses Dokument angegeben.

**Zu Punkt VIII.**

1.) Der Ausdruck "hiermit per Referenz inkorporiert" auf S. 19 hätte gestrichen werden sollen (PCT Richtlinien II-4.18).

540  
09/555866  
**Translation**

PATENT COOPERATION TREATY

**PCT**

**INTERNATIONAL PRELIMINARY EXAMINATION REPORT**

(PCT Article 36 and Rule 70)

Applicant's or agent's file reference B 3007 PCT	<b>FOR FURTHER ACTION</b> See Notification of Transmittal of International Preliminary Examination Report (Form PCT/IPEA/416)	
International application No. PCT/EP98/07911	International filing date (day/month/year) 04 December 1998 (04.12.98)	Priority date (day/month/year) 05 December 1997 (05.12.97)
International Patent Classification (IPC) or national classification and IPC C12Q 1/68		
Applicant MAX-PLANCK-GESELLSCHAFT ZUR FÖRDERUNG DER WISSENSCHAFTEN E.V.		

1. This international preliminary examination report has been prepared by this International Preliminary Examining Authority and is transmitted to the applicant according to Article 36.

2. This REPORT consists of a total of 5 sheets, including this cover sheet.

☐ This report is also accompanied by ANNEXES, i.e., sheets of the description, claims and/or drawings which have been amended and are the basis for this report and/or sheets containing rectifications made before this Authority (see Rule 70.16 and Section 607 of the Administrative Instructions under the PCT).

These annexes consist of a total of \_\_\_\_\_ sheets.

3. This report contains indications relating to the following items:

- I ☒ Basis of the report
- II ☐ Priority
- III ☐ Non-establishment of opinion with regard to novelty, inventive step and industrial applicability
- IV ☐ Lack of unity of invention
- V ☒ Reasoned statement under Article 35(2) with regard to novelty, inventive step or industrial applicability; citations and explanations supporting such statement
- VI ☒ Certain documents cited
- VII ☒ Certain defects in the international application
- VIII ☒ Certain observations on the international application

Date of submission of the demand 29 June 1999 (29.06.99)	Date of completion of this report 03 March 2000 (03.03.2000)
Name and mailing address of the IPEA/EP	Authorized officer
Facsimile No.	Telephone No.

RECEIVED  
29 JUN 2000  
Legal Staff  
International Division

# INTERNATIONAL PRELIMINARY EXAMINATION REPORT

International application No.

PCT/EP98/07911

## I. Basis of the report

1. This report has been drawn on the basis of (*Replacement sheets which have been furnished to the receiving Office in response to an invitation under Article 14 are referred to in this report as "originally filed" and are not annexed to the report since they do not contain amendments.*):

- ☒ the international application as originally filed.
- ☒ the description, pages 1-33, as originally filed,  
 pages \_\_\_\_\_, filed with the demand,  
 pages \_\_\_\_\_, filed with the letter of \_\_\_\_\_,  
 pages \_\_\_\_\_, filed with the letter of \_\_\_\_\_.
- ☒ the claims, Nos. 1-23, as originally filed,  
 Nos. \_\_\_\_\_, as amended under Article 19,  
 Nos. \_\_\_\_\_, filed with the demand,  
 Nos. \_\_\_\_\_, filed with the letter of \_\_\_\_\_,  
 Nos. \_\_\_\_\_, filed with the letter of \_\_\_\_\_.
- ☒ the drawings, sheets/fig 1/12-12/12, as originally filed,  
 sheets/fig \_\_\_\_\_, filed with the demand,  
 sheets/fig \_\_\_\_\_, filed with the letter of \_\_\_\_\_,  
 sheets/fig \_\_\_\_\_, filed with the letter of \_\_\_\_\_.

2. The amendments have resulted in the cancellation of:

- ☐ the description, pages \_\_\_\_\_
- ☐ the claims, Nos. \_\_\_\_\_
- ☐ the drawings, sheets/fig \_\_\_\_\_

3. ☐ This report has been established as if (some of) the amendments had not been made, since they have been considered to go beyond the disclosure as filed, as indicated in the Supplemental Box (Rule 70.2(c)).

4. Additional observations, if necessary:

# INTERNATIONAL PRELIMINARY EXAMINATION REPORT

Internati application No.  
PCT/EP 98/07911

## V. Reasoned statement under Article 35(2) with regard to novelty, inventive step or industrial applicability; citations and explanations supporting such statement

### 1. Statement

Novelty (N)	Claims	1-23	YES
	Claims		NO
Inventive step (IS)	Claims	1-23	YES
	Claims		NO
Industrial applicability (IA)	Claims	1-23	YES
	Claims		NO

### 2. Citations and explanations

- The subject matter of Claims 1-22 and 23 appears to be novel and inventive in the light of the known prior art (PCT Article 33(2) and (3)).

D1 (T.J Griffin et al. (1997) Nature Biotechnol. 15, 1368-1372), considered the closest prior art, discloses a method for detecting polymorphic sites in DNA with the following steps: (i) immobilisation of biotinylated double-stranded DNA on a streptavidine-coated carrier, (ii) denaturation of the immobilised DNAs, (iii) hybridisation of two PNA probes with the target DNA, wherein one probe has the native nucleotide sequence of the allele and the other has a "one-base mismatch" (both probes are provided with different mass tags), (iv) removal of non-hybridised material, (v) analysis of the immobilised PNA-DNA hybrids using MALDI-TOF, probe-specific mass spectra being included (abstract; page 1368, left and right-hand columns; page 1371, left-hand column; Figure 1).

The subject matter of Claim 1 differs from the above prior art because of the effect set out below.

**INTERNATIONAL PRELIMINARY EXAMINATION REPORT**

International application No.

PCT/EP 98/07911

The association of the different probes with the nucleic acid molecule to be hybridised therewith is carried out by the positions of the probes on the probe carrier.

The present invention aims to solve the problem of developing an alternative to the known method of detecting the nucleotide sequence in a nucleic acid molecule.

The solution proposed in Claim 1 (and Claims 2-22 dependent thereon) to the present application can be regarded as inventive for the reasons indicated below (PCT Article 33(3)).

The method from Claim 1 enables rapid and simple determination of the nucleotide base sequence of an unknown target DNA using MALDI-TOF measurements which can be carried out directly on the carrier (description, page 7, lines 16-31; page 8, lines 16-20, 27-29; page 9, lines 8-28).

The subject matter of independent Claim 23 refers to a kit which is particularly adapted to carrying out the process of Claims 1-22 and is novel and inventive for similar reasons (PCT Article 33(2) and (3)).

## INTERNATIONAL PRELIMINARY EXAMINATION REPORT

International Application No.

PCT/EP 98/07911

**Supplemental Box**

(To be used when the space in any of the preceding boxes is not sufficient)

Continuation of: VI

Certain documents cited (PCT Rule 70.10)

Application no	Publication date	filing date	Priority date (valid claim)
Patent no	(day/month/year)	(day/month/year)	(day/month/year)
WO-A-98/31830	23.07.98	15.01.98	15.01.97

Should the claimed priority date of 05.12.97 not be allowed, the "P" document, WO-A-98/31830 cited in the search report for assessing inventive step would have to be taken into consideration. This document discloses the use of MALDI-TOF spectrometry for detecting and sequencing DNA. The sequencing method is based on the use of hybridisation probes which are modified by a base sequence-specific mass tag. Moreover, if the present application were to enter the regional phase, the document would be relevant for assessing novelty.



# INTERNATIONAL PRELIMINARY EXAMINATION REPORT

International Application No.  
PCT/EP 98/07911

## VII. Certain defects in the international application

The following defects in the form or contents of the international application have been noted:

Contrary to the requirements of PCT Rule 5.1(a)(ii), the description does not cite D1 or outline the relevant prior art disclosed therein.

# INTERNATIONAL PRELIMINARY EXAMINATION REPORT

Internation. plication No.  
PCT/EP 98/07911

## VIII. Certain observations on the international application

The following observations on the clarity of the claims, description, and drawings or on the question whether the claims are fully supported by the description, are made:

The expression "included herein for reference" on page 19 should have been deleted (PCT Guidelines II-4.18) .

# INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No  
PCT/EP 98/07911

## A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

IPC 6 C12Q1/68

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

## B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

IPC 6 C12Q

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practical, search terms used)

## C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
Y	<p>LITTLE D P ET AL: "MALDI ON A CHIP: ANALYSIS OF ARRAYS OF LOW-FEMTOMOLE TO SUBFEMTOMOLE QUANTITIES OF SYNTHETIC OLIGONUCLEOTIDES AND DNA DIAGNOSTIC PRODUCTS DISPENSED BY A PIEZOELECTRIC PIPET"</p> <p>ANALYTICAL CHEMISTRY, vol. 69, no. 22, 15 November 1997 (1997-11-15), pages 4540-4546, XP000727173 ISSN: 0003-2700 the whole document</p> <p style="text-align: center;">--- -/--</p>	1-23

☒ Further documents are listed in the continuation of box C.

☒ Patent family members are listed in annex.

### \* Special categories of cited documents:

- "A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
- "E" earlier document but published on or after the international filing date
- "L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
- "O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
- "P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

- "T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
- "X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
- "Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.
- "&" document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search

27 August 1999

Date of mailing of the international search report

09/09/1999

Name and mailing address of the ISA

European Patent Office, P.B. 5818 Patentlaan 2  
NL - 2280 HV Rijswijk  
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,  
Fax: (+31-70) 340-3016

Authorized officer

Hagenmaier, S

# INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No  
PCT/EP 98/07911

## C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
Y	<p>           GRIFFIN ET AL.: "GENETIC ANALYSIS BY            PEPTIDE NUCLEIC ACID AFFINITY MALDI-TOF            MASS SPECTROMETRY"            NATURE BIOTECHNOLOGY,            vol. 15, December 1997 (1997-12), pages            1368-1372, XP002113517            the whole document         </p>	1-23
Y	<p>           ROSS ET AL.: "DISCRIMINATION OF            SINGLE-NUCLEOTIDE POLYMORPHISMS IN HUMAN            DNA USING PEPTIDE NUCLEIC ACID PROBES            DETECTED BY MALDI-TOF MASS SPECTROMETRY"            ANALYTICAL CHEMISTRY,            vol. 69, no. 20, October 1997 (1997-10),            pages 4197-4202, XP002113518            the whole document         </p>	1-23
Y	<p>           ROSS P L &amp; BELGRADER P: "ANALYSIS OF            SHORT TANDEM REPEAT POLYMORPHISMS IN HUMAN            DNA BY MATRIX-ASSISTED LASER            DESORPTION/IONIZATION MASS SPECTROMETRY"            ANALYTICAL CHEMISTRY,            vol. 69, 1 October 1997 (1997-10-01),            pages 3966-3972, XP002094185            ISSN: 0003-2700            the whole document         </p>	1-23
Y	<p>           GUT ET AL.: "ANALYSIS OF DNA BY "CHARGE            TAGGING" AND MATRIX-ASSISTED LASER            DESORPTION/IONIZATION MASS SPECTROMETRY "            RAPID COMMUNICATIONS IN MASS SPECTROMETRY,            vol. 11, 1997, pages 43-50, XP002113519            the whole document         </p>	1-23
Y	<p>           EP 0 524 808 A (HOFFMANN LA ROCHE ;UNIV            NEW YORK (US))            27 January 1993 (1993-01-27)            the whole document         </p>	9
A	<p>           KÖSTER ET AL.: "A STRATEGY FOR RAPID AND            EFFICIENT DNA SEQUENCING BY MASS            SPECTROMETRY"            NAT.BIOTECH.,            vol. 14, 1996, pages 1123-1128,            XP002113520            the whole document         </p>	

-/--

# INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No  
PCT/EP 98/07911

## C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	<p>ARLINGHAUS H F ET AL: "MULTIPLEXED DNA SEQUENCING AND DIAGNOSTICS BY HYBRIDIZATION WITH ENRICHED STABLE ISOTOPE LABELS" ANALYTICAL CHEMISTRY, vol. 69, no. 8, 15 April 1997 (1997-04-15), pages 1510-1517, XP000690164 ISSN: 0003-2700 the whole document</p> <p>---</p>	
A	<p>WO 95 04160 A (ISIS INNOVATION ;SOUTHERN EDWIN (GB); CUMMINS WILLIAM JONATHAN (GB) 9 February 1995 (1995-02-09) the whole document</p> <p>---</p>	
A	<p>WO 96 27681 A (IMP CANCER RES TECH ;GUT IVO GLYNNE (GB); BECK STEPHAN AUGUST (GB)) 12 September 1996 (1996-09-12) the whole document</p> <p>---</p>	
P,A	<p>WO 98 31830 A (BRAX GENOMICS LTD ;THOMPSON ANDREW HUGIN (GB); SCHMIDT GUENTER (GB) 23 July 1998 (1998-07-23) the whole document</p> <p>-----</p>	

# INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Information on patent family members

International Application No

PCT/EP 98/07911

Patent document cited in search report		Publication date	Patent family member(s)	Publication date
EP 0524808	A	27-01-1993	AU 645915 B	27-01-1994
			AU 2041992 A	25-02-1993
			CA 2074214 A	24-01-1993
			CA 2218875 A	24-01-1993
			DE 69227076 D	29-10-1998
			DE 69227076 T	02-06-1999
			EP 0863213 A	09-09-1998
			ES 2123542 T	16-01-1999
			JP 2084412 C	23-08-1996
			JP 5336971 A	21-12-1993
			JP 8000073 B	10-01-1996
			US 5538871 A	23-07-1996
WO 9504160	A	09-02-1995	AT 159767 T	15-11-1997
			AU 695349 B	13-08-1998
			AU 7269194 A	28-02-1995
			CA 2168010 A	09-02-1995
			CN 1131440 A	18-09-1996
			DE 69406544 D	04-12-1997
			DE 69406544 T	26-02-1998
			DK 711362 T	22-12-1997
			EP 0711362 A	15-05-1996
			EP 0778280 A	11-06-1997
			ES 2108479 T	16-12-1997
			FI 960403 A	29-01-1996
			HU 73802 A	30-09-1996
			JP 9501830 T	25-02-1997
			NO 960370 A	28-03-1996
			US 5770367 A	23-06-1998
WO 9627681	A	12-09-1996	EP 0813609 A	29-12-1997
			JP 11500924 T	26-01-1999
WO 9831830	A	23-07-1998	AU 5570098 A	07-08-1998
			WO 9932501 A	01-07-1999

5                                   **Verfahren zur Identifikation von Nucleinsäuren**  
                                  **durch Matrix-assistierte Laser Desorptions/Ionisations**  
                                  **Massenspektrometrie**

10       Die vorliegende Erfindung betrifft ein Verfahren zum Nachweis einer Nucleo-  
          tidsequenz in einem Nucleinsäuremolekül mittels vorbestimmter Sonden  
          unterschiedlicher Masse durch Matrix-assistierte Laser Desorpti-  
          ons/Ionisations Massenspektrometrie. Vorteilhafterweise erlaubt das erfin-  
          dungsgemäße Verfahren die gleichzeitige Charakterisierung einer Vielzahl  
          unbekannter Nucleinsäuremoleküle durch einen Satz verschiedener Sonden.  
15       Weiterhin betrifft diese Erfindung einen Kit, der die Sonden und/oder einen  
          Proben-träger, gegebenenfalls mit daran gebundenen Nucleinsäuremolekü-  
          len, enthält.

20       Die genaue Charakterisierung von Nucleinsäuren ist sehr aufwendig und  
          teuer. Unbekannte DNA kann charakterisiert werden, indem sie sequenziert  
          wird. Dies ist die präziseste Art, DNA zu analysieren. Jedoch ist die Sequen-  
          zierung von DNA sehr aufwendig und nur dann notwendig, wenn die gesamte  
          Sequenz von Interesse ist. Nur sehr kurze DNA-Ausschnitte (<1000 Nucleo-  
25       basen) können in einem Arbeitsgang sequenziert werden. Wenn DNA Frag-  
          mente, die größer als diese 1000 Nucleobasen lang sind, in größerem Um-  
          fang analysiert werden sollen, ist es notwendig die DNA zu unterteilen, was  
          die Methode verteuert.

30       Viele Aussagen lassen sich jedoch bereits mit geringerer Auflösung machen.  
          Die derzeit beschriebenen Verfahren leiden jedoch darunter, daß unter Um-  
          ständen Radioaktivität verwendet werden muß, und nur eine einzige Sonde in  
          einer Analyse verwendet werden kann. Ein solches Verfahren aus dem Stand  
          der Technik beinhaltet zum Beispiel, partielle Information über einen Array  
          von verschiedenen Ziel-DNAs zu suchen. Ein Array mit vielen tausend Ziel-  
35       DNAs kann auf einer Festphase immobilisiert und anschließend können alle  
          Ziel-DNAs gemeinsam auf das Vorhandensein einer Sequenz mittels einer  
          Sonde (Nucleinsäure mit komplementärer Sequenz) untersucht werden.<sup>1,2</sup> Ei-  
          ne Übereinstimmung in der Ziel-DNA mit der Sonde kann durch



eine Hybridisation der beiden Nucleinsäuren nachgewiesen werden. Sonden können beliebige Nucleinsäuresequenzen unterschiedlicher Länge sein. Es existieren verschiedene Verfahren für die Auswahl von optimalen Bibliotheken von Sondensequenzen, welche minimal miteinander überlappen.<sup>3, 4</sup> Sondensequenzen können auch gezielt zusammengestellt werden, um bestimmte Ziel-DNA Sequenzen aufzufinden. Oligofingerprinting ist ein Ansatz, bei welchem diese Technologie zum Einsatz kommt. Eine Bibliothek von Ziel-DNAs wird mit kurzen Nucleinsäuresonden abgetastet. Meist sind hier die Sonden nur 8-12 Basen lang. Es wird jeweils eine Sonde auf einmal an eine auf einer Nylonmembran immobilisierte Ziel-DNA-Bibliothek hybridisiert. Die Sonde ist radioaktiv markiert und die Hybridisierung wird anhand der Lokalisierung der Radioaktivität beurteilt. Für die Abtastung eines immobilisierten DNA-Arrays sind auch bereits fluoreszent markierte Sonden verwendet worden.<sup>5</sup> Ein ähnliches Verfahren wird verwendet, um Sequenzierung von DNA zu multiplexen.<sup>6, 7</sup> Verschiedene Vektorsysteme werden zur Klonierung von Zielsequenzen eingesetzt. Jeweils ein Klon von jedem Klonierungsvektor wird gepoolt, die Sequenzierungsreaktion durchgeführt, die Fragmente auf einem Gel aufgetrennt und das Gel auf eine Nylonmembran geblottet. An die immobilisierte DNA werden anschließend die unterschiedlichen Sequenzen des Klonierungssystems hybridisiert, so daß man die zum jeweiligen Klonierungssystem gehörende Sequenz erhält. Hier kann die Abtastung des Klonierungssystems auch mittels einer massenspektrometrisch detektierbaren Sonde erfolgen.<sup>8</sup>

Als Sonden kommen jegliche Moleküle in Frage, die sequenzspezifisch mit einer Ziel-DNA wechselwirken können. Am gängigsten sind Oligodeoxyribonucleotide. Für diesen Zweck bietet sich jedoch jede Modifikation von Nucleinsäuren an, z.B. Peptide Nucleic Acids (PNA),<sup>9, 10</sup> Phosphorothioatoligonucleotide oder Methylphosphonatoligonucleotide. Die Spezifität einer Sonde ist sehr wesentlich. Phosphorothioatoligonucleotide sind nicht besonders bevorzugt, da ihre Struktur durch die Schwefelatome verändert wird, was einen negativen Einfluß auf die Hybridisierungseigenschaften hat. Dies kann daher stammen, daß Phosphorothioatoligonucleotide normalerweise nicht diastereomerenrein synthetisiert werden. Bei Methylphosphonatoligonucleotiden bestand in der Vergangenheit ein ähnliches Reinheitsproblem, jedoch werden diese Oligonucleotide vermehrt diastereomerenrein synthetisiert. Ein wesentlicher Unterschied zwischen Methylphosphonatoligonucleoti-

den und Phosphorothioatoligonucleotiden ist das bei ersteren ungeladene Rückgrat, welches zu einer verminderten Abhängigkeit der Hybridisation von Puffersalzen und insgesamt durch die geringere Abstoßung zu höherer Affinität führt. Peptide Nucleic Acids haben ebenfalls ein ungeladenes Rückgrat, welches gleichzeitig chemisch sehr stark von der gängigen Zucker-Phosphat Struktur des Rückgrats in Nucleinsäuren abweicht. Das Rückgrat einer PNA weist eine Amidsequenz anstelle des Zucker-Phosphat Rückgrats gewöhnlicher DNA auf. PNA hybridisiert sehr gut mit DNA komplementärer Sequenz. Die Schmelztemperatur eines PNA/DNA-Hybrids ist höher als die des entsprechenden DNA/DNA-Hybrids und wiederum ist die Abhängigkeit der Hybridisierung von Puffersalzen relativ gering.

Matrix-assistierte Laser Desorptions/Ionisations Massenspektrometrie (MALDI) ist eine neue, sehr leistungsfähige Methode für die Analyse von Biomolekülen.<sup>11</sup> Ein Analytmolekül wird in eine lichtabsorbierende Matrix eingebettet. Durch einen kurzen Laserpuls wird die Matrix verdampft und der Analyt so unfragmentiert in die Gasphase befördert. Durch Stöße mit Matrixmolekülen wird die Ionisation des Analyts erreicht. Eine angelegte Spannung beschleunigt die Ionen in ein feldfreies Flugrohr. Auf Grund ihrer verschiedenen Massen werden Ionen unterschiedlich stark beschleunigt. Kleinere Ionen erreichen den Detektor früher als größere. Die Flugzeit wird in die Masse der Ionen umgerechnet. Technische Neuerungen der Hardware haben die Methode signifikant verbessert. Erwähnenswert ist delayed extraction (DE).<sup>12</sup> Für DE wird die Beschleunigungsspannung mit einer Verzögerung zum Laserpuls eingeschaltet und dadurch eine verbesserte Auflösung der Signale erreicht, weil die Zahl der Stöße verringert wird. MALDI eignet sich ausgezeichnet zur Analyse von Peptiden und Proteinen. Die Analyse von Nucleinsäuren ist schwieriger.<sup>13</sup> Für Nucleinsäuren ist die Empfindlichkeit etwa 100mal schlechter als für Peptide und nimmt mit zunehmender Fragmentgröße überproportional ab. Der Grund dafür liegt darin, daß für die Ionisation von Pepti-

den und Proteinen lediglich ein einziges Proton eingefangen werden muß. Für Nucleinsäuren, die ein vielfach negativ geladenes Rückgrat haben, ist der Ionisationsprozeß durch die Matrix wesentlich ineffizienter. Für MALDI spielt die Wahl der Matrix eine eminent wichtige Rolle. Für die Desorption

von Peptiden sind einige sehr leistungsfähige Matrices gefunden worden, die eine sehr feine Kristallisation ergeben. Für DNA sind zwar mittlerweile einige ansprechende Matrices gefunden worden, jedoch wurde dadurch der Empfindlichkeitsunterschied nicht verringert. Der Empfindlichkeitsunterschied kann verringert werden, indem die DNA chemisch so modifiziert wird, daß sie einem Peptid ähnlicher wird. Phosphorothioatnucleinsäuren, bei denen die gewöhnlichen Phosphate des Rückgrats durch Thiophosphate substituiert sind, lassen sich durch einfache Alkylierungschemie in eine ladungsneutrale DNA umwandeln.<sup>14</sup> Die Kopplung eines "charge tags" an diese modifizierte DNA resultiert in der Steigerung der Empfindlichkeit in den gleichen Bereich wie er für Peptide gefunden wird.<sup>15,16</sup> Durch diese Modifikationen hat sich auch die Möglichkeit eröffnet, ähnliche Matrices wie sie für die Desorption von Peptiden verwendet werden zu benützen. Ein weiterer Vorteil von charge tagging ist die erhöhte Stabilität der Analyse gegen Verunreinigungen, die den Nachweis unmodifizierter Substrate stark erschweren. PNAs und Methylphosphonatoligonucleotide sind mit MALDI untersucht worden und lassen sich so analysieren.<sup>17,18,19</sup>

Kombinatorische Synthesen,<sup>20</sup> d.h. die Herstellung von Substanzbibliotheken ausgehend von einem Gemisch von Vorstufen, werden sowohl auf fester als auch in flüssiger Phase durchgeführt. Vor allem die kombinatorische Festphasensynthese hat sich frühzeitig etabliert, da in diesem Fall die Abtrennung von Nebenprodukten besonders einfach ist. Nur die an den Träger (Support) gebundenen Zielverbindungen werden in einem Waschschrift zurückbehalten und am Ende der Synthese durch das gezielte Spalten eines Linkers isoliert. Diese Technik erlaubt auf einfachem Wege die gleichzeitige Synthese einer Vielzahl verschiedener Verbindungen an einer Festphase und somit den Erhalt von chemisch "reinen" Substanzbibliotheken.<sup>21,22,23</sup> Daher sind die Verbindungsklassen, die auch in nicht kombinatorischen, konventionellen Synthesen auf einer Festphase synthetisiert werden, der kombinatorischen Chemie besonders leicht zugänglich und werden demzufolge auch breit verwendet. Dies trifft vor allem auf Peptid-, Nucleinsäure- und PNA-Bibliotheken zu.

Die Synthese von Peptiden erfolgt durch Binden der ersten N-geschützten Aminosäure (z.B. Boc) an den Support, nachfolgende Entschützung und Reaktion der zweiten Aminosäure mit der freigewordenen  $\text{NH}_2$ -Gruppe der ersten. Nicht reagierte Aminofunktionen werden in einem weiteren "Capping" Schritt einer Weiterreaktion im nächsten Synthesesyklus entzogen. Die Schutzgruppe an der Aminofunktion der zweiten Aminosäure wird entfernt und der nächste Baustein kann gekoppelt werden. Zur Synthese von Peptidbibliotheken wird ein Gemisch von Aminosäuren in einem oder mehreren Schritten verwendet. Die Synthese von PNA und PNA-Bibliotheken erfolgt sinngemäß.

Nucleinsäure-Bibliotheken werden meist durch Festphasensynthese mit Gemischen verschiedener Phosphoramidit-Nucleoside erhalten. Dies kann auf kommerziell erhältlichen DNA-Synthesizern ohne Veränderungen in den Syntheseprotokollen durchgeführt werden. Darüber hinaus sind verschiedene Arbeiten zur kombinatorischen Synthese von PNA Bibliotheken publiziert worden.<sup>24,25</sup> Diese Arbeiten behandeln den Aufbau von kombinatorischen Sequenzen, d.h. die Synthese von PNAs in denen einzelne, spezifische Basen in der Sequenz durch degenerierte Basen ersetzt werden und dadurch zufällige Sequenzvarianz erreicht wird. Auch die Verwendung massenspektrometrischer Methoden für die Analyse kombinatorischer Bibliotheken ist mehrfach beschrieben worden.<sup>26,27,28,29</sup>

Es existieren verschiedene Verfahren, um DNA zu immobilisieren. Das bekannteste Verfahren ist die Festbindung einer DNA, welche mit Biotin funktionalisiert ist, an eine Streptavidin-beschichtete Oberfläche.<sup>30</sup> Die Bindungsstärke dieses Systems entspricht einer kovalenten chemischen Bindung, ohne eine zu sein. Um eine Ziel-DNA kovalent an eine chemisch vorbereitete Oberfläche binden zu können, bedarf es einer entsprechenden Funktionalität der Ziel-DNA. DNA selbst besitzt keine Funktionalisierung, die dazu geeignet ist. Es gibt verschiedene Varianten, in eine Ziel-DNA eine geeignete Funktionalisierung einzuführen: Zwei leicht zu handhabende Funktionalisierungen sind primäre, aliphatische Amine und Thiole. Solche Amine werden quantitativ mit N-Hydroxy-succinimidestern umgesetzt. Thiole reagie-

ren unter geeigneten Bedingungen quantitativ mit Alkyljodiden. Eine Schwierigkeit besteht im Einführen einer solchen Funktionalisierung in eine DNA. Die einfachste Variante ist die Einführung durch einen Primer einer PCR. Gezeigte Varianten benützen 5'-modifizierte Primer ( $\text{NH}_2$  und  $\text{SH}$ ) und einen  
5 bifunktionalen Linker.<sup>31,32,33</sup>

Bei der Immobilisierung auf einer Oberfläche ist vor allem ihre Beschaffenheit von wesentlicher Bedeutung. Bis jetzt beschriebene Systeme sind hauptsächlich aus Silizium oder Metall (magnetic beads). Eine weitere Methode zur  
10 Bindung einer Ziel-DNA basiert darauf, eine kurze Erkennungssequenz (z.B. 20 Basen) in der Ziel-DNA zur Hybridisierung an ein oberflächenimmobilisiertes Oligonucleotid zu verwenden.<sup>34</sup> Es sind auch enzymatische Varianten zur Einführung von chemisch aktivierten Positionen in eine Ziel-DNA beschrieben worden.<sup>35</sup> Hier wird an einer Ziel-DNA enzymatisch eine 5'- $\text{NH}_2$ -  
15 Funktionalisierung durchgeführt.

Wie vorstehend beschrieben, sind im Stand der Technik eine Reihe von Verfahren bekannt, die vor allem auf eine genaue Analyse von Nucleinsäuren ausgerichtet sind. Diese Verfahren sind in der Regel entweder sehr arbeits-  
20 aufwendig und/oder kostenintensiv.

Das der vorliegenden Erfindung zugrundeliegende technische Problem war somit, ein schnelles und kosteneffizientes Verfahren zur Identifikation von Ziel-Nucleinsäuren bereitzustellen.  
25

Dieses technische Problem wird durch die Bereitstellung der in den Patentansprüchen gekennzeichneten Ausführungsformen gelöst.

Somit betrifft die vorliegende Erfindung ein Verfahren zum Nachweis einer  
30 Nucleotidsequenz in einem Nucleinsäuremolekül, das die folgenden Schritte umfaßt:

- (a) Hybridisierung von Nucleinsäuremolekülen mit einem Satz von Sonden unterschiedlicher Nucleobasensequenzen, wobei jede Sonde eine von allen anderen Sonden verschiedene Masse aufweist;



- (b) Abtrennung der nicht hybridisierten Sonden;
- (c) Kontaktierung der hybridisierten Sonden mit einer Matrix, welche die Desorption der Sonden durch einen Laserstrahl unterstützt;
- (d) Analyse der hybridisierten und von der Matrix umgebenen Sonden auf einem aus elektrisch leitfähigem Material bestehenden Probenträger in einem Massenspektrometer; und
- (e) Bestimmung der Nucleinsäuremoleküle, welche die Sequenz aufweisen, wobei die Positionen der Sonden auf dem Probenträger eine Zuordnung zu dem damit hybridisierenden Nucleinsäuremolekül erlaubt.

10

Das erfindungsgemäße Verfahren kombiniert in vorteilhafter Weise Verfahren, Arrays von Ziel-Nucleinsäuren zu analysieren (Oligofingerprinting), sowie die massenspektrometrische Analyse von Nucleinsäuren und modifizierten Nucleinsäuren. Dabei wird eine Vielzahl von unterschiedlichen Sonden eingesetzt, die den Nachweis von einer oder mehreren Nucleotidsequenz(en) in einem Nucleinsäuremolekül erlauben. Eine Kombination dieser beiden Methoden konnte bisher nicht durchgeführt werden, weil die Massenunterscheidbarkeit der Sonden keine eindeutigen Rückschlüsse auf die Sequenz zuließ und die Empfindlichkeit der massenspektrometrischen Analyse von Nucleinsäuren nicht an die Probenmengen eines Oligofingerprinting-Experimentes angepaßt war.

25

Je nach Wahl der Hybridisierungsbedingungen kann das erfindungsgemäße Verfahren verwendet werden, um entweder spezifische Nucleotidsequenzen oder Gruppen von Nucleotidsequenzen nachzuweisen, die sich durch eine ähnliche Sequenz auszeichnen. Werden z.B. stringente Hybridisierungsbedingungen gewählt, so sind die verwendeten Sonden nur in der Lage, an die Nucleotidsequenzen zu hybridisieren, die exakt komplementär zu ihren Nucleobasensequenzen sind. Werden hingegen nicht stringente Hybridisierungsbedingungen gewählt, so kann man mit den eingesetzten Sonden alle Nucleotidsequenzen nachweisen, die von den Nucleobasensequenzen der Sonden derart abweichen, daß sie unter den gewählten Bedingungen eine Hybridisierung noch erlauben. Auf diese Art und Weise kann das erfindungsgemäße Verfahren also auch verwendet werden, um Homologe, Varianten

30

- oder Allele einer bestimmten Sequenz nachzuweisen. Dem Fachmann ist bekannt, was unter stringenten bzw. nicht stringenten Hybridisierungsbedingungen zu verstehen ist; vgl. z. B. Sambrook et al., "Molecular Cloning, A Laboratory Manual" CSH Press, Cold Spring Harbor, 2nd ed. 1989, Hames und  
 5 Higgins (Hrsg.) "Nucleic Acid Hybridization, A Practical Approach", IRL Press, Oxford 1985.

Das erfindungsgemäße Verfahren erlaubt auch den Nachweis mehrerer unterschiedlicher Sequenzen in einer Ziel-DNA, wobei die unterschiedlichen  
 10 Sequenzen komplementär zu verschiedenen Sonden sind. Günstigstenfalls, z. B. bei Verwendung von Sonden mit überlappenden Sequenzen, läßt sich so die gesamte Nucleotidsequenz einer Ziel-Nucleinsäure nachweisen oder aufklären.

- 15 Mit dem erfindungsgemäßen Verfahren läßt sich zunächst bestimmen, ob auf dem Probenträger eine Probe aufgetragen war, die eine mit einer Sonde unter den gewählten Bedingungen hybridisierbare Sequenz aufweist. Sofern dies der Fall ist, kann die Proben-Nucleinsäure weiter analysiert und charakterisiert werden. Da für das erfindungsgemäße Verfahren üblicherweise nur  
 20 ein Bruchteil einer Probe für die erfindungsgemäße Analyse eingesetzt werden muß, kann die nicht eingesetzte Nucleinsäure mit Standardverfahren, z. B. Sequenzierungsverfahren, weiter untersucht werden.

Das erfindungsgemäße Verfahren kann auch, parallel oder sukzessive,  
 25 mehrmals durchgeführt werden, wobei die Hybridisierungsbedingungen variiert werden. So kann man beispielsweise in einem Ziel-DNA-Array zunächst feststellen, wie viele und welche Ziel-DNAs einen bestimmten Homologiegrad aufweisen, bevor nach spezifischen Sequenzen gesucht wird.

- 30 Die Zuordnung der an einer bestimmten Position auf dem Probenträger hybridisierten Sonde zur immobilisierten Probe erfolgt vorzugsweise mittels eines Datenverarbeitungssystems, das das jeweilige aufgenommene Spektrum auf einer Position des Probenträgers einer auf derselben Position angebrachten Ziel-DNA zuordnet. Vorzugsweise sind die Ziel-Nucleinsäuren auf der



Oberfläche bzw. auf dem Proteinträger in einer bestimmten Ordnung angeordnet.

Wie vorstehend erwähnt, besteht der Proben­träger aus einem elektrisch leitfähigen Material. Dies schließt auch die Oberfläche des Proben­trägers ein, auf dem die hybridisierten und von der Matrix umgebenen Sonden aufsitzen. Die Oberfläche kann sich dabei stofflich vom Proben­träger unterscheiden.

Die Oberfläche, an der die Sonden für die Massenspektrometrie direkt oder indirekt immobilisiert sein müssen, muß so beschaffen sein, daß sie als Proben­träger für ein Massenspektrometer fungieren kann (Figur 2). Dies bedeutet, daß sie aus einem elektrisch leitfähigen Material bestehen muß, da, um eine stabile Beschleunigung der ionisierten Sondenmoleküle zu erreichen, eine definierte Spannung angelegt werden muß. Eine nichtleitende Oberfläche würde zu einer elektrostatischen Aufladung führen, wodurch wegen der Spannungsabweichung eine Massenverschiebung beobachtet und eine Massenzuordnung unmöglich gemacht würde.

In einer bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden die Nucleinsäuremoleküle vor oder nach Schritt (a) auf die Oberfläche eines Trägers übertragen. Als Träger eignen sich dazu z.B. "magnetic beads", Kunststoffbeads oder Glasbeads, die beispielsweise mit Streptavidin oder mit Aminogruppen, SH-Gruppen oder Epoxygruppen funktionalisiert sind.

25

In einer besonders bevorzugten Ausführungsform handelt es sich bei der Oberfläche des Trägers um die Oberfläche des aus elektrisch leitfähigem Material bestehenden Proben­trägers. Diese Ausführungsform erlaubt eine relativ unkomplizierte Durchführung des Verfahrens, da die Nucleinsäuremoleküle nach erfolgter Hybridisierung nicht mehr auf den Proben­träger transferiert werden müssen.

30

In einer weiteren besonders bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens wird vor Schritt (c) der Träger mit den an seiner Ober-

fläche aufgebracht Nucleinsäuremolekülen, die die hybridisierten Sonden tragen, auf der aus elektrisch leitfähigem Material bestehenden Probenträger aufgebracht. Die Anheftung kann z.B. durch die Matrix selbst oder durch Zugabe von Nitrozellulose zur Matrix bewirkt werden.

5

In einer ebenfalls besonders bevorzugten Ausführungsform werden die hybridisierten Sonden vor dem, nach dem oder durch den Kontakt mit der Matrix in Schritt (c) von den immobilisierten Nucleinsäuremolekülen abgelöst und auf den aus leitfähigem Material bestehenden Probenträger aufgebracht. In dieser Ausführungsform werden die Komplexe aus hybridisierten Nucleinsäuremolekülen und Sonden denaturiert, und nur die Sonden auf den Probenträger aufgebracht. Eine Denaturierung kann durch bekannte Methoden wie z.B. alkalische oder Hitze-Denaturierung bewirkt werden oder auch durch die saure Matrixlösung selbst.

15

In einer anderen bevorzugten Ausführungsform besitzt der Probenträger entweder eine metallische, mit Glas beschichtete oder chemisch modifizierte Oberfläche, die ein Festbinden der Ziel-DNA erlaubt.

20

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens erfolgt die Immobilisierung der Nucleinsäuremoleküle an der Probenträgeroberfläche über eine  $\text{NH}_2$ -, Epoxy- oder SH-Funktion, mittels der Beschichtung der Probenträgeroberfläche mit einem Silikat oder Silan, über eine Protein-Substrat-, Protein-Protein- oder eine Protein-Nucleinsäure-Interaktion, oder über eine Wechselwirkung zweier hydrophober Komponenten.

25

Wird der Probenträger z.B. mit Gold beschichtet, kann eine Kopplung der Ziel-DNA durch während der molekularbiologischen Aufbereitung der Ziel-DNA eingeführte SH- oder  $\text{NH}_2$ -Funktionen erfolgen. Auch die umgekehrte Möglichkeit, entsprechend modifizierte DNA an funktionalisierte Goldpartikel zu binden, besteht. Die Firma Nanoprobes Inc., Stony Brook, NY, bietet beispielsweise mit Streptavidin oder mit Aminofunktionen verknüpfte Gold-Nanopartikel kommerziell an. Wie bereits erwähnt, besteht eine weitere Mög-

30

- lichkeit darin, die metallische Proben-trägeroberfläche mit Glas zu beschichten. Durch eine Aminofunktionalisierung kann anschließend eine Kopplung der Ziel-DNA, welche über eine SH-Funktionalisierung an einen bifunktionalen Linker (z.B. SIAB, Pierce Chemical, Rockford, IL, USA) gebunden ist, an die Glasoberfläche erreicht werden. Eine weitere Variante ist die unmittelbare Beschichtung der Metalloberfläche mit Trimethoxy-3-aminopropylsilan. An die Aminofunktion kann anschließend eine Ziel-DNA, wie oben über einen bifunktionalen Linker, gekoppelt werden.
- 10 In einer besonders bevorzugten Ausführungsform ist dabei die Protein-Substrat-Interaktion eine Biotin-Streptavidin- oder eine Antikörper-Antigen-Bindung. MALDI-Proben-träger sind üblicherweise aus Metall (z. B. Eisen), an das sich ohne weitere Modifikation weder Proteine noch DNA-Moleküle immobilisieren lassen. Eine Möglichkeit der Immobilisierung ist, die Eisenoberfläche mit Gold zu beschichten, da sich z. B. SH-Funktionen daran binden lassen. Für die Kopplung bieten sich dann bifunktionale Linker an, die eine SH-Funktion und eine weitere Funktion besitzen, die an die Funktionalisierung der Ziel-DNA angepaßt ist. Ist z. B. die Ziel-DNA biotinfunktionalisiert, sollte der Linker mit Streptavidin gekoppelt werden können. Ist die Ziel-DNA
- 15  $\text{NH}_2$ -funktionalisiert, dann kann der Linker mit einer N-hydroxysuccinimidylester-Funktion versehen sein.
- In einer weiteren besonders bevorzugten Ausführungsform ist die Protein-Nucleinsäure-Interaktion eine Bindung der Nucleinsäure an Gene32, ein Protein, welches sequenzunspezifisch einzelsträngige DNA bindet.
- 25 In einer ebenfalls bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens sind die verwendeten Sonden Nucleinsäuren, die mit einem Massen-Tag versehen sind. Gemäß dieser Ausführungsform können die Sonden auch mit mehreren Tags versehen sein, die an unterschiedlichen Positionen, z. B. am 5' und 3' Ende lokalisiert sind. Durch Kombination der Anzahl und Lokalisierung von Massen-Tags, gegebenenfalls in Kombination mit Ladungs-Tags, läßt sich die Versalität und Empfindlichkeit des erfindungsgemäßen Verfahrens deutlich erhöhen.

In einer besonders bevorzugten Ausführungsform sind die Massen-Tags zugleich Ladungs-Tags, während in einer weiteren besonders bevorzugten Ausführungsform die Nucleinsäuren zusätzlich mit einem Ladungs-Tag ("Charge-Tag") versehen sind.

"Charge tagging" kann entsprechend der Methode von Gut et al. durchgeführt werden.<sup>15,16</sup> Ein aminofunktionalisiertes Substrat (1 mM) wird in Trimethylamin/CO<sub>2</sub>-Puffer (pH = 8.5, 200 mM) auf Eis bei 0 °C mit 1% ω-Trimethylammoniumhexansäure-N-hydroxy-succinimidylester (CT) versetzt. Nach 30 Minuten werden der flüchtige Puffer und das Lösungsmittel im Vakuum abgezogen. Das aminofunktionalisierte Substrat kann z.B. eine kombinatorisch hergestellte Bibliothek von massenverschiedenen Sonden sein. Durch die Variation der Länge und Funktionalisierung des CT lassen sich die Massen der Substratbibliothek um einen definierten Betrag verschieben (Fig. 3). Da in der kombinatorischen Synthese z.B. eine Sondenbibliothek von 64 massenverschiedenen Sonden (Fig. 4), die sich über einen Massenbereich von 200 Da erstrecken, hergestellt werden, erhöhen die Massen/charge tags jeweils in Einheiten von 200 Da die Masse. d.h. der erste kombinatorische Syntheseansatz wird mit dem kleinstmöglichen charge tag hergestellt, der zweite mit einem Massen/charge (Ladungs-) tag, das 200 Da schwerer ist, der dritte mit einem Massen/charge tag das weitere 200 Da schwerer ist usw. Theoretisch kann der Bereich beliebig ausgeweitet werden, solange das angewendete Massenspektrometer in der Lage ist, den Unterschied zwischen zwei massenbenachbarten Sonden aufzulösen und solange die Synthese präparativ praktikabel erscheint. Für Sonden mit 10 Nucleobasen bekommt man ein Grundmasse im Bereich von 2600-2800 Da. Mit derzeit käuflichen Massenspektrometern ist der benützbare Massenbereich mit ausreichender Massengenauigkeit unter 4000 Da. Dadurch können sieben Ensembles von 64 Sonden verwendet werden (insgesamt 448 Sonden). Ergebnisse, die mit dieser Ausführungsform erhalten worden sind, sind in den Figuren 5 und 6 dargestellt.

Die Synthese von Peptiden auf einem automatisierten Synthesizer verläuft vom C-terminalen Ende zum N-terminalen Ende, die Synthese von Nucleinsäuren vom 3'- zum 5'-Ende. Es besteht die Möglichkeit an einem oder an beiden Enden eine primäre Aminofunktion anzubringen, um dann durch eine oder zwei Funktionalisierungen die Massenverschiebung zu erreichen. Alternativ kann die Massenverschiebung einer Bibliothek von kombinatorisch hergestellten Sonden auch erreicht werden, indem vorgängig zum Einbau der kombinatorischen Bausteine einige Bausteine von definierter Masse (z.B. Aminosäuren in eine kombinatorische Synthese von PNAs) angebracht werden. Die erste kombinatorische Synthese beginnt unmittelbar am Support. Für die zweite kombinatorische Synthese werden zuerst z.B. zwei Valine gekoppelt. Valin hat eine Masse von 99 Da. Durch zwei Valine erreicht man eine Massenverschiebung der zweiten kombinatorischen Synthese von der ersten um 198 Da. Bei der dritten kombinatorischen Synthese werden zuerst vier Valine gekoppelt, wodurch die Masse dieses Ensembles 396 Da höher ist usw. Ein allfällig nötiges charge tag kann immer noch nachträglich mit der oben beschriebenen Methode am N-terminalen Ende angebracht werden. Eine weitere Möglichkeit besteht darin, die charge tags zuerst an die Festphase zu koppeln und anschließend mit der kombinatorischen Synthese fortzufahren.

Eine weitere Variante besteht darin, gleichzeitig mehrere fixe Ladungen der gleichen Polarität anzubringen. Dadurch kann der Detektionsbereich vermindert werden. In einem Massenspektrometer wird ein Molekül mit zwei Ladungen bei der entsprechend halben Masse beobachtet. Dies kann einen Vorteil bringen, wenn die Auflösung des Massenspektrometers zu höheren Massen hin stark abnimmt. Oben ist beschrieben, wie man positive fixe Ladungen an einer Sonde festbringen kann. Negative fixe Ladungen können ähnliche Vorteile bringen. Positive und negative fixe Ladungen lassen sich mit ähnlichen Methoden herstellen.

Für die Lokalisierung, Anzahl und Kombinatorik der Ladungs-Tags gelten die im Zusammenhang mit den Massen-Tags gemachten Ausführungen entsprechend. So kann mittels charge tagging am 5'- oder 3'- Terminus der Biblio-



thek von Nucleinsäure-Sonden die Empfindlichkeit der Analyse verbessert werden. Dies gilt insbesondere, wenn durch die Einführung von Alkylphosphonatgruppen an den nicht randomisierten Positionen (vgl. unten) ansonsten Ladungsneutralität hergestellt wird. Durch das mit dem Charge Tagging  
5 zwangsläufig verbundene Massen Tagging wird zusätzlich die Analyse der Fragmente aus der Spaltung an den Phosphorothioatgruppen erleichtert. Phosphoroselenoate können ebenfalls eingesetzt werden, um eine bevorzugte Spaltung an bestimmten Positionen zu erhalten.

10 In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens sind die Sonden modifizierte Nucleinsäuremoleküle.

In einer besonders bevorzugten Ausführungsform handelt es sich bei diesen modifizierten Nucleinsäuremolekülen um PNAs, alkylierte Phosphorothioat-  
15 nucleinsäuren oder Alkylphosphonatnucleinsäuren.

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform werden die Sonden des erfindungsgemäßen Verfahrens durch kombinatorische Festphasensynthese hergestellt. Das erfolgt über z.B. über die übliche Boc-Festphasensynthese,  
20 die auch zur Synthese von PNA-Reinsubstanzen kommerziell angewandt wird. Dabei werden in ausgewählten Positionen innerhalb einer sonst festgelegten Sequenz der Sonden-PNA alle vier, oder mehr als eine der Basen Adenin, Guanin, Cytosin oder Thymin, nebeneinander eingebaut. Dies erfolgt durch den Einsatz nicht nur eines, sondern mehrerer Synthesebausteine in  
25 einem Schritt in der Festphasensynthese. Durch Variationen in mehreren solchen Positionen entsteht eine PNA-Bibliothek. Im Anschluß an die PNA-Synthese kann ein charge tagging an der freien terminalen Aminofunktion durchgeführt werden. Dies verbessert den dynamischen Bereich der PNA-Analyse mittels MALDI.

In einer besonders bevorzugten Ausführungsform werden deshalb bei der Festphasensynthese die unterschiedlichen Basenbausteine derart markiert, daß ihre Massen im Massenspektrometer unterscheidbar sind. Diese Markierung wird so bewerkstelligt, daß zur Base korrespondierend am Rückrat eine

unterschiedliche Massenmodifikation eingeführt wird (Figur 7). Auf diese Art und Weise erhalten die synthetisierten Sonden Massen, die spezifisch für ihre Sequenzen sind. Binden nun Sonden an eine auf dem MALDI-Target immobilisierte Ziel-DNA, so erlauben die im MALDI-Experiment zugänglichen  
5 Masseninformationen eindeutige Rückschlüsse auf die Sequenzen der jeweils hybridisierten PNA-Sonden.

In einer weiteren besonders bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden die Basenbausteine mit einer Methyl-, Ethyl-,  
10 Propyl-, Alkyl- oder Alkoxyalkyl-Gruppe oder mit deren deuterierten oder sonstigen isotopen Varianten markiert. Da bei Verwendung nicht massenmodifizierter Bausteine die Molekülmasse allenfalls Rückschlüsse auf die Basenzusammensetzung, nicht aber auf die Sequenz erlaubt, werden massengelabelte Bausteine (d.h. am Rückgrat substituierte PNA Monomere) ver-  
15 wendet, die für jede randomisierte Position innerhalb der PNA-Bibliothek charakteristisch sind. Da auf diese Weise der Synthesebaustein einer bestimmten Base in der Position x eine andere Masse hat als in der Position y, werden auch unterschiedliche Sequenzen bei gleicher Bruttozusammensetzung der Basen über die Molekülmasse unterscheidbar. Die jeweiligen Substituen-  
20 ten werden durch numerische Rechnung so ausgewählt, daß jeder denkbaren Sequenz aufgrund der beschriebenen Art der Bibliothekssynthese eine festgelegte Masse eineindeutig entspricht.

Die Synthese von Nucleinsäure-Sonden-Bibliotheken erfolgt am Synthesizer,  
25 indem an den zu randomisierenden Positionen Gemische verschiedener Nucleosidderivate (in der Regel Phosphoramidite) eingesetzt werden. Die sich daraus ergebenden Bibliotheken können ebenfalls als Sonden im oben beschriebenen Verfahren eingesetzt werden. Zur Unterscheidung der verschiedenen Sequenzen innerhalb der Bibliothek soll ein gezielter Bindungs-  
30 bruch z.B. an festgelegten Phosphodiesterbindungen durchgeführt werden, die sich auf einer festgelegten Seite der randomisierten Positionen befinden.

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens sind somit die Sonden mit mindestens einer Modifikation in einer



definierten Position von randomisierten Nucleotiden entfernt versehen, die eine Spaltung der Sonde erlauben.

In einer besonders bevorzugten Ausführungsform handelt es sich bei dieser  
5 Modifikation um die Einführung einer Phosphorothioatgruppe und/oder einer RNA-Base und/oder einer Phosphotriesterbindung.

Enthält eine Sonde drei randomisierte Positionen, so sind mindestens zwei solcher Bindungsbrüche erforderlich (Figur 10). Es ergeben sich dann drei  
10 Fragmente, die jeweils eine randomisierte Position enthalten und damit aufgrund der sonst bekannten Zusammensetzung über ihre Masse unmittelbar auf die variable Base schließen lassen. Die Spaltung an den beschriebenen Bindungen kann unvollständig erfolgen. Dies erlaubt die Einbeziehung größerer Fragmente, um die Sequenzinformation abzusichern oder bei Mehr-  
15 deutigkeiten zu konkretisieren. Der spezifische Bindungsbruch an den randomisierten Positionen wird durchgeführt, indem bereits bei der Synthese der Bibliothek dort Phosphorothioatgruppen eingeführt werden. Diese können mit Hydroxyalkylhalogeniden zuerst hydroxyalkyliert und dann unter basischen Bedingungen selektiv gespalten werden. Alternativ können Proben so aufge-  
20 baut werden, daß neben einer randomisierten Position Uracil eingebaut wird. Mittels Uracil-DNA Glycosylase und nachfolgender alkalischer Behandlung kann das Rückgrat dann an dieser Stelle gebrochen werden.

Die Matrix wird üblicherweise so gewählt, daß sie bei der gewählten Laser-  
25 wellenlänge einen hohen Extinktionskoeffizienten sowie eine gute Unterstützung der Ladungsbildung aufweist. In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens besteht die Matrix, die die Desorption der Sonden durch den Laserstrahl unterstützt, aus einer Lösung aus  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylsäure in Aceton im Verhältnis 1:9 bis 9:1, vor-  
30 zugsweise im Verhältnis 1:1, oder einem Gemisch aus  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylsäuremethylester und  $\alpha$ -Cyano-4-methoxymethylsäure oder Sinapinsäure oder deren Methyl- oder Ethyl-derivate im Verhältnis 1:9 bis 9:1, vorzugsweise im Verhältnis 1:1.

Das oben beschriebene Prinzip des Massentaggings für bestimmte Bausteine in festgelegten Positionen kann für verschiedene Teilbibliotheken angewendet werden, die dann wiederum zu einer größeren Bibliothek vereinigt werden können.

5

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform werden deshalb die Sonden als Teilbibliotheken hergestellt, die mit unterschiedlichen Massen- und/oder Ladungs-Tags versehen sind. Um von einer bestimmten analysierten Masse auf eine bestimmte Teilbibliothek rückschließen zu können, müssen auch diese Teilbibliotheken in ihrer Synthese massengelabelt werden. Dies erfolgt zweckmäßig über natürliche Aminosäuren, die sich leicht in einer Festphasensynthese an die PNA Bibliothek binden lassen. Durch das Massenlabeln verschiedener Teilbibliotheken läßt sich der Massenbereich, der für die Analyse der Gesamtbibliothek zur Verfügung steht, beträchtlich aufweiten.

10

15

Weiterhin betrifft die vorliegende Erfindung einen Kit, der die Sonden und/oder einen Probenenträger, gegebenenfalls mit den gebundenen Nucleinsäuremolekülen, enthält. Der Proteinträger ist, wie vorstehend dargelegt, oberflächenvorbehandelt und erlaubt so die Bindung der Nucleinsäuren. Vorzugsweise erfolgt die Vorbehandlung auf chemischem Wege.

20

Die Figuren zeigen:

Figur 1

25

Schema des Fingerprintings mit massenspektrometrischer Abtastung.

1) Kombinatorisch hergestellte Bibliothek von massenunterscheidbaren Sonden. 2) Die Bibliothek wird an eine Ziel-DNA, die auf einem MALDI target immobilisiert ist, hybridisiert. Nur Sonden mit komplementären Sequenzen zu Sequenzen in der Ziel-DNA setzen sich an der Ziel-DNA fest. Nach intensivem Waschen wird eine MALDI-Matrix aufgebracht. 3) Mit einer Massenanalyse werden die hybridisierten Sonden identifiziert.

30

Figur 2

Schematische Darstellung der Beschichtung eines MALDI-Targets und Immobilisierung eines Arrays von Ziel-DNAs. Der bifunktionale Linker wird bei nicht kovalenter Immobilisierung weggelassen.

Figur 3

N-terminales Massen/charge Tagging.

Am 5' einer Nucleinsäure oder einer modifizierten Version einer Nucleinsäure oder am N-terminalen Ende einer PNA kann ein charge tag eingeführt werden. Das charge tag trägt eine N-Hydroxy-succinimidester Funktion und eine quaternäre Ammoniumgruppe. Diese zwei Funktionalisierungen sind durch eine Gruppe  $R_1$  getrennt.  $R_1$  dient der Massenvariation der charge tags (die Kopplung der charge tags wird bei leicht basischem pH (8.5) in wässriger Lösung auf Eis durchgeführt. Die Reaktion läuft in 30 Minuten vollständig ab).

Figur 4

1:1 Mischung von unmodifizierter PNA und charge tag PNA.

Eine charge tag und unmodifizierte PNA sind in einem 1:1 Gemisch mit einer  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylsäuremethylester Matrix analysiert worden. Die unterschiedliche Empfindlichkeit ist offensichtlich. Die um eine Base verkürzte, gecharge tagte Fehlersequenz (1983 Da) ergibt ein wesentlich stärkeres Signal als die unmodifizierte Sequenz (2074 Da).

Figur 5

Massenverteilung einer 10-mer PNA Bibliothek.

Zwei Positionen in der Sequenz sind mit degenerierten Basen (TCGA) synthetisiert. Die Sequenz ist NTTGTTTTCN. Dadurch ergeben sich 9 massenunterscheidbare PNAs. In der PNA Bibliothek ist CC = 2810 Da, CT = TC = 2825 Da, CA = AC = 2834 Da, TT = 2840 Da, TA = AT = 2849 Da nicht unterscheidbar von CG = GC = 2850 Da, AA = 2858 Da, TG = GT = 2865 Da, AG = GA = 2874 Da und GG = 2890 Da. Durchwegs wird isotope Auflösung beobachtet. Die ganze PNA Bibliothek ist in einer Eintopfreaktion mit einem charge tag versehen worden. Die MALDI Analyse wurde in einem 1:1 Ma-

trixgemisch von  $\alpha$ -Cyano-4-methoxymizimtsäure und  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymizimtsäuremethylester durchgeführt.

#### Figur 6

##### 5 Massen/charge tagging.

Eine 10-mer PNA Bibliothek mit 2 degeneriert synthetisierten Positionen sind mit einem Massen/charge tag gelabelt worden. Die Sequenz ist NTTGTTTTCN. Gezeigt ist ein Gemisch von Ausgangsmaterial und gelabelter PNA Bibliothek in einer  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymizimtsäure Matrix. Der Vorteil  
10 des Anbringens eines Fixladungsträgers an die Bibliothek ist offensichtlich. Die Signale von der charge getagten Bibliothek sind bei gleicher Konzentration detektierbar, während die unmodifizierte PNAs nicht zu detektieren sind. Die um eine Base verkürzte Fehlersequenz ist zu erkennen.

##### 15 Figur 7

Prinzip der Synthese von PNA-Bibliotheken unter Verwendung parallel durchgeführter massengelabelter Synthesen sowie massengelabelten Bausteinen L(randomisierte Position). In den randomisierten Positionen werden verschiedene Basen mit jeweils verschiedenen Substituenten am PNA-  
20 Rückgrat (als Massentags) verwendet. Die Masse des jeweiligen PNA-Moleküls ist eindeutig dessen Sequenz zugeordnet.

#### Figur 8

Berechnetes MALDI-Massenspektrum einer PNA-Bibliothek.

25 Zwei verschiedene Festphasensynthesen (eine davon massengelabelt) mit je 32 verschiedenen Sequenzen ergeben 64 verschiedene Massenpeaks, von denen jeder zu einer spezifische Sequenz aus einer PNA-Bibliothek mit 3 variablen Positionen mit vier Basen (jeweils A, C, G und T eingesetzt) zugeordnet ist. Der Rechnung liegen die in Tabelle 1 aufgeführten Substituenten zugrunde. Für die Berechnung wurde das Computerprogramm MASP (© Dr. Christoph Steinbeck) verwendet.

Figur 9

Mögliche PNA-Synthesebausteine für die kombinatorische Boc-Festphasensynthese, wie sie auch für die Synthese massenunterscheidbarer PNA-Bibliotheken verwendet werden. Es sind die in Tabelle 1 aufgeführten massengelabelten Bausteine dargestellt.

Figur 10

Sequenzanalyse von Sonden durch spezifische Bindungsbrüche.

Die verschiedenen Sequenzen einer Bibliothek von DNA-Sonden können massenspektrometrisch auch durch spezifische Bindungsbrüche an den randomisierten Positionen (N = A, G, C oder T) identifiziert werden. Bereits während der Festphasensynthese wird an diesen Positionen eine Phosphorothioatfunktion eingeführt, an der die DNA spezifisch gespalten werden kann (z.B. mit Iodoethanol). Dies ist schematisch, ohne Berücksichtigung der genauen chemischen Beschaffenheit der Fragmente, dargestellt. Die Masse der Fragmente erlaubt, da die Sequenz zum großen Teil bekannt ist, die eindeutige Bestimmung der Gesamtsequenz, ohne daß eine vollständige Sequenzierung erfolgen müßte. Der Substituent R1 bezeichnet eine beliebige weitere DNA-Sequenz, R2 eine weitere beliebige Sequenz oder -H. R3 bezeichnet -OH (Phosphodiester) oder Alkyl- (Alkylphosphonat).

Die Beispiele erläutern die Erfindung.

Beispiel 1: Darstellung des gesamten erfindungsgemäßen Verfahrens

Ein MALDI Target wird mit einer Substanz beschichtet, die eine Immobilisierung eines chemisch modifizierten PCR Produktes erlaubt (z.B. eine NH<sub>2</sub> funktionalisierte Oberfläche). Ein Array von Ziel-DNAs wird auf diese Oberfläche übertragen und gebunden. Das Array wird mit einer Bibliothek von Sonden, die in beschriebener Weise hergestellt wurde, hybridisiert. Komplementäre Bestandteile der Sondenbibliothek binden an die entsprechenden Ziel-DNAs. Anschließend wird gründlich gewaschen, um nicht gebundene Sonden zu entfernen. Die Matrix wird aufgebracht und das MALDI Target ins Massenspektrometer übertragen. Jeder Punkt, wo sich eine Ziel-DNA befin-

det wird mit dem Laser angesteuert und eine Massenanalyse der Sonden, die sich an diese Ziel-DNA gebunden haben, durchgeführt.

Beispiel 2: Analyse einer mit Charge Tags versehenen PNA-Bibliothek

- 5 Eine Bibliothek von PNAs wird in einer Synthese, wie sie hier beschrieben ist, mit Charge Tags versehen. Die Bibliothek von PNAs wird in 50 % Acetonitril gelöst und verdünnt. Die MALDI Matrix (in diesem Fall eine 1:1 Mischung von  $\alpha$ -Cyano-4-methoxyzimtsäure und  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylester in Aceton) wird auf das MALDI Target gegeben. Das Lösungsmittel verdunstet
- 10 unmittelbar. Danach wird 0.5 ml der CT-PNA Lösung auf die getrocknete Matrix gegeben. Nach dem Verdunsten dieses Lösungsmittels wird das MALDI Target ins Massenspektrometer überführt und die Sonde analysiert. Das Resultat ist in Figur 5 gezeigt.

15 Beispiel 3: Analyse eines Arrays von Ziel-DNAs durch CT-PNAs

- Eine Bibliothek von CT-PNAs, die auf die beschriebene Weise kombinatorisch hergestellt wurde, wird an ein Array von Ziel-DNAs, das auf einem MALDI Target immobilisiert ist, hybridisiert. Diejenigen Sonden, die eine komplementäre Sequenz in einer Ziel-DNA finden, werden gebunden. Da-
- 20 nach wird das MALDI Target gewaschen, um alle übrigen Bestandteile der Bibliothek zu entfernen. Die Matrix wird auf das MALDI Target gegeben und das Target zur Analyse ins Massenspektrometer überführt (Figur 1). Eine unbekannte Ziel-DNA wird durch die hybridisierten Sonden charakterisiert. Ähnlichkeiten zwischen verschiedenen Ziel-DNAs zeichnen sich dadurch aus,
- 25 daß die gleichen Sonden an sie binden.

Beispiel 4: Analyse eines Arrays von Ziel-DNAs durch Sonden

- Sonden werden individuell hergestellt und anschließend zu einer Bibliothek vereinigt. Wesentlich ist, daß keine Masse von zwei verschiedenen Sonden
- 30 belegt wird. Diese Bibliothek von Sonden wird zur Hybridisierung an ein Array von immobilisierten Ziel-DNAs verwendet. Die nicht gebundenen Sonden werden abgewaschen. Die Matrix wird aufgetragen und die gebundenen Sonden im Massenspektrometer analysiert.



### Beispiel 5: Herstellung von Teilbibliotheken und MALDI-Analyse

- Ein Beispiel für eine PNA-Bibliothek mit eindeutiger Beziehung der Masse zur Sequenz zeigen Figur 8 und Tabelle 1. In einer sonst beliebigen PNA sollen
- 5 drei Positionen in der kombinatorischen Festphasensynthese variiert werden. Dies entspricht bei 4 verschiedenen Basen 64 möglichen Verbindungen. Im vorliegenden Beispiel werden zwei getrennte Synthesen mit den in Tabelle 1
- 10 gegebenen Bausteinen durchgeführt. Synthese 2 wird zusätzlich durch das Anbringen von zwei Valin-Einheiten massengelabelt. Jede Teilsynthese liefert 32 Verbindungen, die alle über ihre Masse unterscheidbar sind. Beide Teilbibliotheken können nun zur Bibliothek mit 64 verschiedenen Sequenzen mit jeweils spezifischer Masse vereinigt werden.
- Das berechnete MALDI-Massenspektrum für diese Bibliothek zeigt Figur 8. Die 64 Peaks überlappen nicht, jeder entspricht einer spezifischen Sequenz
- 15 aus einer PNA-Bibliothek mit drei randomisierten Basenpositionen (je 4 Basen).

### Beispiel 6: Aufbau einer Sondenbibliothek mit 448 Sonden.

- 20 7 Synthesen werden nach der im letzten Beispiel beschriebenen Methode durchgeführt und anschließend die Massen/charge tags gekoppelt.

		Massenbereich
	1. 64 Sonden: charge tag-TCP <sub>1</sub> GAP <sub>2</sub> GAP <sub>3</sub> G	2600-2800 Da
25	2. 64 Sonden: charge tag+200 Da mass tag- TCP <sub>1</sub> AGP <sub>2</sub> GAP <sub>3</sub> G	2800-3000 Da
	3. 64 Sonden: charge tag+400 Da mass tag- TCP <sub>1</sub> AGP <sub>2</sub> AGP <sub>3</sub> G	3000-3200 Da
	4. 64 Sonden: charge tag+600 Da mass tag- TCP <sub>1</sub> AAP <sub>2</sub> AGP <sub>3</sub> G	3200-3400 Da
	5. 64 Sonden: charge tag+800 Da mass tag- TCP <sub>1</sub> AAP <sub>2</sub> GAP <sub>3</sub> G	3400-3600 Da
	6. 64 Sonden: charge tag+1000 Da mass tag- TCP <sub>1</sub> GAP <sub>2</sub> GAP <sub>3</sub> G	3600-3800 Da
30	7. 64 Sonden: charge tag+1200 Da mass tag- TCP <sub>1</sub> GAP <sub>2</sub> AGP <sub>3</sub> G	3800-4000 Da

### Beispiel 7: Kovalente Immobilisierung einer Ziel-DNA auf einer Metalloberfläche.

1. Beschichtung der Metalloberfläche mit Silikat und Silanen:
- 35 Variante A:



- 50 mg Natriumtrisilikat (Aldrich) werden in 600  $\mu$ L Wasser unter Erwärmen und Mischen gelöst und tropfenweise mit 100  $\mu$ L Methanol versetzt. Die Lösung darf sich beim Stehenlassen innerhalb von 15 min nicht trüben. Auf die vorgereinigte Platte wird eine gleichmäßige Schicht dieser Lösung mit einem weichen Tuch aufgetragen und bei Raumtemperatur getrocknet. Die Platte wird 15 min bei 50°C weiter getrocknet und in Methanol gewaschen. Dann wird nochmals 15 min auf 50°C erwärmt und unpolymerisiertes Silikat mit Wasser abgewaschen. Die "verglaste" Metallplatte wird 20 min mit einer Lösung von 3-(Aminopropyl)-triethoxysilan (2% in Aceton:Wasser / 95:5) behandelt, mit Methanol gewaschen und bei 50°C getrocknet.

Variante B: (bevorzugte Variante)

- Der Silikatlösung wie unter A) beschrieben werden 5% 3-(Aminopropyl)-triethoxysilan zugesetzt und mit einem weichen Tuch eine gleichmäßige Schicht auf die Metallplatte aufgebracht. Nach dem Trocknen bei Raumtemperatur wird die Oberfläche für 30 s den Dämpfen konz. Salzsäure ausgesetzt, worauf sie sich milchig trübt. Die Platte wird 15 min bei 50°C getrocknet, mit Methanol und Wasser gewaschen und nachfolgend erneut getrocknet.

Variante C:

- Die vorgereinigte Metallplatte wird in einer Lösung von 3-(Aminopropyl)-triethoxysilan (2% in Aceton:Wasser / 95:5) 30 min silanisiert. Die Platte wird getrocknet, mit Methanol gewaschen, auf 50°C 15 min erwärmt und mit Wasser gewaschen.

Variante D:

- Analog zu den Varianten A, B und C ist die Funktionalisierung mit Thiolen durch Verwendung von 3-(Mercaptopropyl)-triethoxysilan möglich.

## 2. Funktionalisierung von DNA mit einem Linker:

Variante A:

- Mit einer Phosphorothioat-Brücke synthetisierte DNA wird mit einem Überschuß SIAB (4-(Iodacetamido)-benzoesäure N-hydroxysuccinimidylester, Pierce Chemical, Rockford, IL, USA) in DMF funktionalisiert. Das Lösemittel wird im Vakuum abgedampft, der gelbliche Rückstand mehrfach mit Essigsäureethylester gewaschen und anschließend getrocknet. Unter diesen Be-

dingungen reagiert ausschließlich die Iodoacetamido-Funktion. Der N-Hydroxy-succinimidester bleibt für die Weiterreaktion mit Aminofunktionen im Zuge der Immobilisierung erhalten.

Variante B:

- 5 Das aminofunktionalisierte Oligonucleotid wird mit einem Überschuß SIAB in wasserfreiem DMSO bei Raumtemperatur umgesetzt. Die Aufreinigung erfolgt wie unter A). Unter diesen Bedingungen reagiert SIAB zu ca. 50% mit seiner Iodoacetamido- und zu ca. 50% mit N-Hydroxy-succinimidester Funktion. Die Immobilisierung kann dann umgekehrt an einer entsprechend 1.D behandel-
- 10 ten Metallplatte erfolgen.

Variante C:

Die Varianten A) und B) können auch analog mit Halogenalkylcarbonsäure-NHS-Estern durchgeführt werden. Es sind jedoch längere Reaktionszeiten und erhöhte Temperaturen erforderlich.

15

### 3. Bindung von DNA an vorbehandelte Metallplatten:

Variante A:

- Die funktionalisierte DNA wird in einer gesättigten Lösung von Natriumacetat in wasserfreiem DMSO gelöst und auf die beschichtete Metallplatte aufge-
- 20 bracht. Nach 30 min Reaktionszeit wird das verbliebene Lösemittel entfernt und die Metallplatte zuerst mit 1 M Ammoniumchloridlösung und dann mit bidestilliertem Wasser derart gewaschen, daß eine gegenseitige Kontamination der benachbarten Spots vermieden wird. Dieser Vorgang wird dreimal wiederholt. Dann wird mit viel bidestilliertem Wasser nachgespült und die Me-
- 25 tallplatte bis zur anschließenden Hybridisierung im Vakuum aufbewahrt.

Variante B:

Analog zu A) ist auch die nicht kovalente Immobilisierung mit unmodifizierter DNA möglich. In diesem Fall wird im Waschprozeß auf die 1 M Ammoniumchloridlösung verzichtet.

30

### 4. Hybridisierung und Probenaufbereitung:

Die Hybridisierung an die immobilisierte Ziel-DNA mit PNA-Sonden (oder Nucleinsäure-Sonden) erfolgt in PBS-Puffer bei einer den jeweiligen Sonden angepaßten Temperatur. Das Target wird mehrfach zuerst mit PBS-Puffer,

dann mit bidestilliertem Wasser nachgewaschen. Die Metallplatte wird im Vakuum getrocknet und anschließend mit der MALDI-Matrix ( $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylsäure, 1% in Aceton; oder analog der entsprechende Methylester für das Verfahren mit "charge tagged" PNAs/Nucleinsäuren, oder als bevorzugte Variante ein 1:1 Gemisch des  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylsäuremethylesters mit  $\alpha$ -Cyano-4-methoxymethylsäure für die "charge tagged" PNAs) getrennt für jeden Spot beschichtet. Alternativ kann auch eine flächige Beschichtung mit einem Matrix-Spray durchgeführt werden. Durch den schnellen Trocknungsprozeß wird eine Diffusion innerhalb des Arrays vermieden.

#### 5. Bevorzugte Variante

In der bevorzugten Variante erfolgt die Bindung einer mit einer Phosphorothioat-Brücke synthetisierten und mit SIAB nach 2.A funktionalisierten DNA an eine nach 1.B hergestellten Oberfläche auf einer Metallplatte durch Reaktion in wasserfreiem DMSO bei Raumtemperatur (30 min). Nach der Hybridisierung mit der charge getaggen Sonden-PNA/DNA wird das MALDI-Target mit bidestilliertem Wasser gewaschen, getrocknet und flächig getrennt für jeden Spot mit einem Gemisch aus  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylsäuremethylester und  $\alpha$ -Cyano-4-methoxymethylsäure (wie unter 4.) beschichtet.

#### 6. Proteinbeschichtung:

Eine weitere Variante besteht darin die Metalloberfläche des MALDI Targets mit Protein zu beschichten. Gene32, ein Protein das sequenzspezifisch einzelsträngige DNA bindet, ist dazu geeignet. Nach der Beschichtung des Targets mit diesem Protein kann ein Array von Ziel-DNAs daraufgelegt werden. Wenn das Array der Ziel-DNAs aus cDNA besteht, sind diese in der PCR mit oligo-dT (z.B. dTTTTTTTTTTTTTT) geprimt worden. Oligo-dT wechselwirkt stark mit Gene32. Die kovalente Bindung des oligo-dT zum gene32 kann durch ein Photocrosslinking mit kurzem UV-Licht erreicht werden.<sup>36,37</sup>

Nach dieser Immobilisierung auf dem MALDI Target kann eine Bibliothek von Sonden in der beschriebenen Art zur Analyse des Arrays von Ziel-DNAs verwendet werden. Es bieten sich auch sequenzspezifische Protein/DNA-Wechselwirkungen an, wie z.B. GCN4/AP1.

- Eine weitere Variante ist eine biotinylierte Ziel-DNA an ein mit Streptavidin beschichtetes magnetic bead zu binden. Diese Ziel-DNA wird mit einer Sondenbibliothek analysiert und anschließend die magnetischen Teilchen auf
- 5 das MALDI Target übertragen, wo die Sonden durch die Matrix und leichtes Aufheizen auf die Matrix übertragen werden.

Base	Position 1	Position 2	Position 3
A	H	<i>i</i> Pr	H
T	H	Me	<i>i</i> PrOCH <sub>2</sub>
C	H	H	<i>i</i> PrOCH <sub>2</sub> *
G	H	<i>i</i> Bu	H *

Tabelle 1: An den PNA-Untereinheiten angebrachte Substituenten zur Herstellung einer massengelabelten Bibliothek mit eindeutiger Massen/Sequenz Beziehung. \* : Zweite Synthese, mit 2 Valin-Einheiten massengelabelt. Die entsprechenden Synthesebausteine zeigt Fig. 9.

# Literatur

- 1 Hoheisel, J.D. and Lehrach, H. 1993. Use of reference libraries and hybridisationfingerprint for relational genome analysis. FEBS. 325: 118-122.
- 5 2 Scholler, P., Karger, A.E., Meier-Ewert, S., Lehrach, H., Delius, H. and Hoheisel, J.D. 1995. Fine-mapping of shotgun template-libraries; an efficient strategy for the systematic sequencing of genomic DNA. Nucleic Acids Res. 23: 3842-3849.
- 10 3 Brenner, S. 1994. Methods for sorting polynucleotides using oligonucleotide tags. US Patent. 5,604,097.
- 15 4 Brenner, S. 1995. Minimally cross-hybridizing sets of oligonucleotide tags. US Patent. 5,635,400.
- 20 5 Guo, Z., Guilfoyle, R.A., Thiel, A.J., Wang, R. and Smith, L.M. 1994. Direct fluorescence analysis of genetic polymorphisms by hybridization with oligonucleotides arrays of glass supports. Nucleic Acids Res. 22: 5456-5465.
- 6 Church, G.M. and Kieffer-Higgins, S. 1988. Multiplex DNA sequencing. Science. 240: 185-188.
- 25 7 Church, G.M. and Kieffer-Higgins, S. 1990. Multiplex analysis of DNA. US Patent. 5,149,625.
- 8 Arlinghaus, H.F., Kwoka, M.N., Guo, X.-Q. and Jacobson, K.B. 1997. Multiplex DNA sequencing and diagnostics by hybridization with enriched stable isotope labels. Anal. Chem. 69: 1510-1517.
- 30 9 Nielsen, P.E., Buchardt, O., Egholm, M. and Berg, R.H. 1993. Peptide nucleic acids. US Patent. 5,539,082.
- 35 10 Buchardt, O., Egholm, M., Berg, R.H. and Nielsen, P.E. 1993. Peptide nucleic acids and their potential applications in biotechnology. Trends in Biotechnology, 11: 384-386.
- 40 11 Karas, M. and Hillenkamp, F. 1988. Laser desorption ionization of proteins with molecular masses exceeding 10000 daltons. Anal. Chem. 60: 2299-2301.
- 45 12 Vestal, M.L., Juhasz, P. and Martin, S.A. 1995. Delayed extraction matrix-assisted laser desorption/ionization time-of-flight mass spectrometry. Rapid Commun. Mass Spectrom. 9: 1044-1050.
- 50 13 Gut, I.G. and Beck, S. 1995. DNA and Matrix Assisted Laser Desorption Ionization Mass Spectrometry. Molecular Bioogy: Current Innovations and Future Trends. 1: 147-157.
- 14 Gut, I.G. and Beck, S. 1995. A procedure for selective DNA alkylation and detection by mass spectrometry. Nucleic Acids Res. 23: 1367-1373.

- 15 Gut, I.G. and Beck, S. 1995. Method of nucleic acid analysis. Patent WO96/27681.
- 5 16 Gut, I.G., Jeffery, W.A., Pappin, D.J.C. and Beck, S. 1997. Analysis of DNA by 'charge tagging' and matrix-assisted laser desorption/ionization mass spectrometry. *Rapid Commun. Mass Spectrom.* 11: 43-50.
- 10 17 Butler, J.M., Jiang-Baucom, P., Huang, M., Belgrader, P. and Girard, J. 1996. Peptide nucleic acid characterization by MALDI-TOF mass spectrometry. *Anal. Chem.* 68: 3283-3287.
- 15 18 Keough, T., Baker, T.R., Dobson, R.L.M., Lacey, M.P., Riley, T.A., Hasselfield, J.A. and Hesselberth, P.E. 1993. Antisense DNA oligonucleotides II: the use of matrix-assisted laser desorption/ionization mass spectrometry for the sequence verification of methylphosphonate oligodeoxyribonucleotides. *Rapid Commun. Mass Spectrom.* 7: 195-200.
- 20 19 Ross, P.L., Lee, K. and Belgrader, P. 1997. Discrimination of single-nucleotide polymorphisms in human DNA using peptide nucleic acid probes detected by MALDI-TOF mass spectrometry. *Anal. Chem.* 69: 4197-4202.
- 25 20 Lowe, G. 1995. Combinatorial Chemistry. *Chem. Soc. Rev.* 24: 309.
- 21 Jung, G., Früchtel, J.S. 1996. Organische Chemie an fester Phase. *Angew. Chem.* 108: 19-46.
- 30 22 Choong, I.C., Ellman, J.A. 1996. Solid-Phase Synthesis: Applications to Combinatorial Libraries. *Ann. Reports in Med. Chem.* 31: 309.
- 23 Pirrung, M.C. 1997. Spatially Addressable Combinatorial Libraries. *Chem. Rev.* 97: 473.
- 35 24 Cook, P.D., Kiely, J. and Sprankle, K. 1994. Peptide nucleic acid combinatorial libraries and improved methods of synthesis. US Patent. 5,539,083.
- 25 Nielsen, P.E. Peptide nucleic acids: a new dimension to peptide libraries and aptamers. *Methods in Enzymology.* 426-433.
- 40 26 Metzger, J.W., Stevanovic, S., Brünjes, J., Wiesmüller, K.-H., Jung, G. 1994. Electrospray Mass Spectrometry and Multiple Sequence Analysis of Synthetic Peptide Libraries. *Methods: A Companion to Methods in Enzymology* 6: 425-431.
- 45 27 Loo, J.A., DeJohn, D.E., Andrews, P.C. 1996. Application of Mass Spectrometry for Characterizing and Identifying Ligands from Combinatorial Libraries. *Ann. Reports in Med. Chem.* 31:319.
- 50 28 Pomerantz, S.C., McCloskey, J.A., Eaton, B.C., 1997. Deconvolution of Combinatorial Oligonucleotide Libraries by Electrospray Ionization Tandem Mass Spectrometry. *J. Am. Chem. Soc.* 119: 3861.



- <sup>29</sup> Carr, S.A., Benkovic, S.J., Winograd, N. 1996. Evaluation of Mass Spectrometric Methods Applicable to the Direct Analysis of Non-Peptide Bead-Bound Combinatorial Libraries. *Anal. Chem.* 68: 237.
- 5   <sup>30</sup> Uhlen, M. et al. 1988, *Nucleic Acids Res.* 16, 3025-3038.
- <sup>31</sup> Chrisey, L.A., Lee, G.U. and O'Ferrall, C.E. 1996. Covalent attachment of synthetic DNA to self-assembled monolayer films. *Nucleic Acids Res.* 24: 3031-3039.
- 10   <sup>32</sup> Timofeev, E.N., Kochetkova, S.V., Mirzabekov, A.D. und Florentiev, V.L. 1996. Regioselective immobilization of short oligonucleotides to acrylic copolymer gels. *Nucleic Acids Res.* 24: 3142-3148.
- 15   <sup>33</sup> O'Donnell, M.J., Tang, K., Köster, H., Smith, C.L. and Cantor, C.R. 1997. High-density, covalent attachment of DNA to silicone wafers for analysis by MALDI-TOF mass spectrometry. *Anal. Chem.* 69: 2438-2443.
- 20   <sup>34</sup> Cantor, C.R. 1995. Methods of preparing probe array by hybridization. US Patent. 5,631,134.
- <sup>35</sup> Bruick, R.K., Koppitz, M., Joyce, G.F. and Orgel, L.E. 1997. A simple procedure for constructing 5'-amino-terminated oligodeoxynucleotides in aqueous solution. *Nucleic Acids Res.* 25: 1309-1310.
- 25   <sup>36</sup> Hockensmith, J.W., Kubasek, W.L., Vorachek, W.R. and von Hippel, P.H. 1993. Laser cross-linking of proteins to nucleic acids. *J. Bio. Chem.* 268: 15712-15720.
- 30   <sup>37</sup> von Hippel, P.H. 1994. Protein-DNA recognition: New perspectives and underlying themes. *Science.* 263: 769-770.

### Patentansprüche

1. Verfahren zum Nachweis einer Nucleotidsequenz in einem Nucleinsäuremolekül, das die folgenden Schritte umfaßt:
  - 5 (a) Hybridisierung von Nucleinsäuremolekülen mit einem Satz von Sonden unterschiedlicher Nucleobasensequenzen, wobei jede Sonde eine von allen anderen Sonden verschiedene Masse aufweist;
  - (b) Abtrennung der nicht hybridisierten Sonden;
  - 10 (c) Kontaktierung der hybridisierten Sonden mit einer Matrix, welche die Desorption der Sonden durch einen Laserstrahl unterstützt;
  - (d) Analyse der hybridisierten und von der Matrix umgebenen Sonden auf einem aus elektrisch leitfähigem Material bestehenden Probenträger in einem Massenspektrometer; und
  - 15 (e) Bestimmung der Nucleinsäuremoleküle, welche die Sequenz aufweisen,wobei die Positionen der Sonden auf dem Probenträger eine Zuordnung zu dem damit hybridisierenden Nucleinsäuremolekül erlaubt.
- 20 2. Verfahren nach Anspruch 1, wobei die Nucleinsäuremoleküle vor oder nach Schritt (a) auf die Oberfläche eines Trägers übertragen werden.
3. Verfahren nach Anspruch 2, wobei die Oberfläche des Trägers die Oberfläche des aus elektrisch leitfähigem Material bestehenden Probenträgers ist.
- 25 4. Verfahren nach Anspruch 2, wobei vor Schritt (c) der Träger mit den an seiner Oberfläche aufgetragenen Nucleinsäuremolekülen, die die hybridisierten Sonden tragen, auf den aus leitfähigem Material bestehenden Probenträger aufgebracht wird.
- 30 5. Verfahren nach Anspruch 2, wobei die hybridisierten Sonden vor dem, nach dem oder durch den Kontakt mit der Matrix in Schritt (c) von den

immobilisierten Nucleinsäuremolekülen abgelöst und auf den aus leitfähigem Material bestehenden Probenträger aufgebracht werden.

- 5 6. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 5, wobei der Probenträger eine metallische, eine mit Glas beschichtete oder eine chemisch modifizierte Oberfläche aufweist.
- 10 7. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 6, wobei die Immobilisierung der Nucleinsäuremoleküle an der Probenträgeroberfläche über eine  $\text{NH}_2$ -, Epoxy- oder SH-Funktion, mittels der Beschichtung der Probenträgeroberfläche mit einem Silikat oder Silan, über eine Protein-Substrat-, Protein-Protein- oder eine Protein-Nucleinsäure-Interaktion, oder über eine Wechselwirkung zweier hydrophober Komponenten erfolgt.
- 15 8. Verfahren nach Anspruch 7, wobei die Protein-Substrat-Interaktion eine Biotin-Streptavidinbindung oder eine Antikörper-Antigenbindung ist.
- 20 9. Verfahren nach Anspruch 7, wobei die Protein-Nucleinsäureinteraktion eine Gene32-Nucleinsäurebindung ist.
- 25 10. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 9, wobei die Sonden Nucleinsäuren sind, die mit einem Massen-Tag versehen sind.
11. Verfahren nach Anspruch 10, wobei der Massen-Tag zugleich Ladungs-Tag ist.
12. Verfahren nach Anspruch 10, wobei die Nucleinsäuren zusätzlich mit einem Ladungs-Tag versehen sind.
- 30 13. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 12, wobei die Sonden modifizierte Nucleinsäuremoleküle sind.

14. Verfahren nach Anspruch 13, wobei die modifizierten Nucleinsäuremoleküle PNAs, alkylierte Phosphorothioatnucleinsäuren oder Alkylphosphonatnucleinsäuren sind.
  
- 5 15. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 14, wobei die Sonden durch kombinatorische Festphasen-Synthese hergestellt werden.
  
16. Verfahren nach Anspruch 15, wobei unterschiedliche Basenbausteine derart markiert sind, daß ihre Massen im Massenspektrometer unterscheidbar sind.
- 10
  
17. Verfahren nach Anspruch 16, wobei die Markierung eine Methyl-, Ethyl-, Propyl-, Alkyl- oder Alkoxyalkyl-Gruppe ist.
  
- 15 18. Verfahren nach einem der Ansprüche 14 bis 17, wobei die Sonden mit mindestens einer Modifikation in einer definierten Position von randomisierten Nucleotiden entfernt versehen sind, die eine Spaltung der Sonde erlaubt.
  
- 20 19. Verfahren nach Anspruch 18, wobei die Modifikation die Einführung einer Phosphorothioatgruppe und/oder einer RNA-Base und/oder einer Phosphotriesterbindung in die Sonde ist.
  
20. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 19, wobei die Matrix eine
- 25 Lösung aus  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylsäure in Aceton im Verhältnis 1:9 bis 9:1, vorzugsweise im Verhältnis 1:1, oder ein Gemisch aus  $\alpha$ -Cyano-4-hydroxymethylsäuremethylester und  $\alpha$ -Cyano-4-methoxymethylsäure oder Sinapinsäure oder deren Methyl- oder Ethyl-derivate im Verhältnis 1:9 bis 9:1, vorzugsweise im Verhältnis 1:1, ist.
  


---

- 30
  
21. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 20, wobei die Sonden als Teilbibliotheken hergestellt werden, die mit unterschiedlichen Massen- und/oder Ladungs-Tags versehen sind.

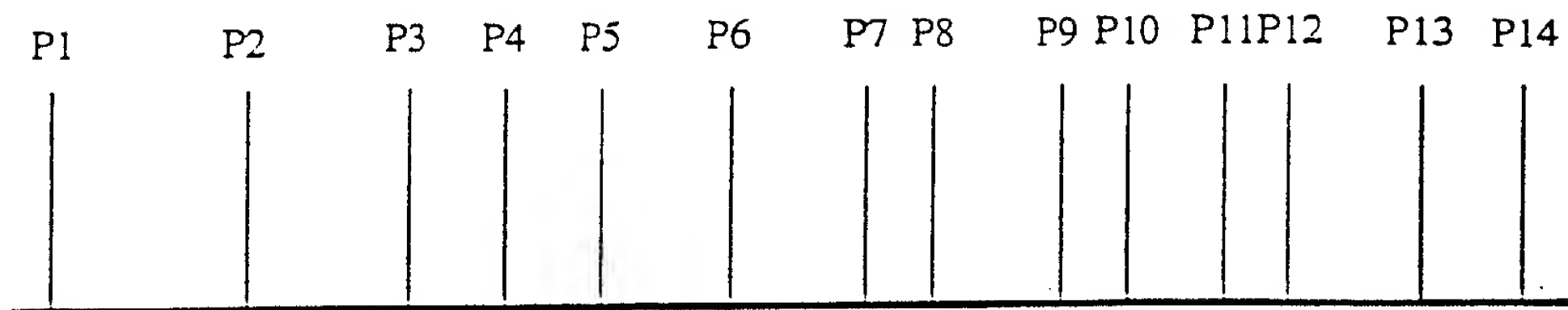
22. Kit enthaltend

- (a) einen Satz von Sonden wie definiert in einem der Ansprüche 11 bis 18 und/oder
- (b) einen Probenträger, der vorbehandelt ist und dadurch die Bindung eines Arrays von Ziel-DNAs erlaubt und/oder bereits gebundene Ziel-DNAs enthält.

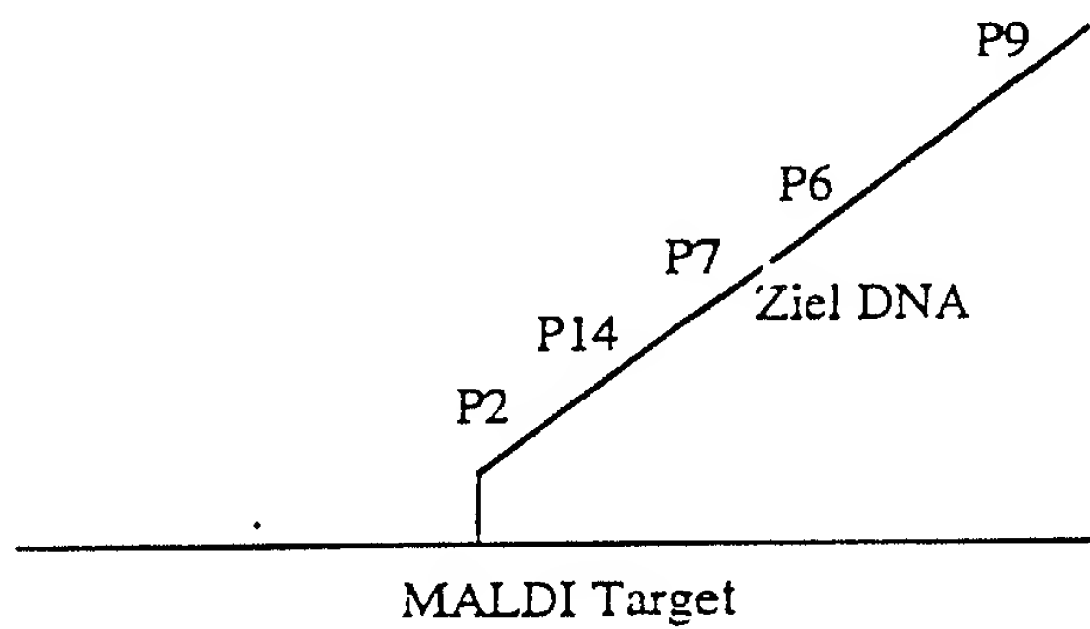
# Zusammenfassung

Die vorliegende Erfindung betrifft ein Verfahren zum Nachweis einer Nucleotidsequenz in einem Nucleinsäuremolekül mittels vorbestimmter Sonden unterschiedlicher Masse durch Matrix-assistierte Laser Desorptions/Ionisations Massenspektrometrie. Vorteilhafterweise erlaubt das erfindungsgemäße Verfahren die gleichzeitige Charakterisierung einer Vielzahl unbekannter Nucleinsäuremoleküle durch einen Satz verschiedener Sonden. Weiterhin betrifft diese Erfindung einen Kit, der die Sonden und/oder einen Probenenträger, gegebenenfalls mit daran gebundenen Nucleinsäuremolekülen, enthält.

# 1) Massenverteilung der Proben



# 2) Hybridisierung



# 3) Massenverteilung hybridisierte Proben

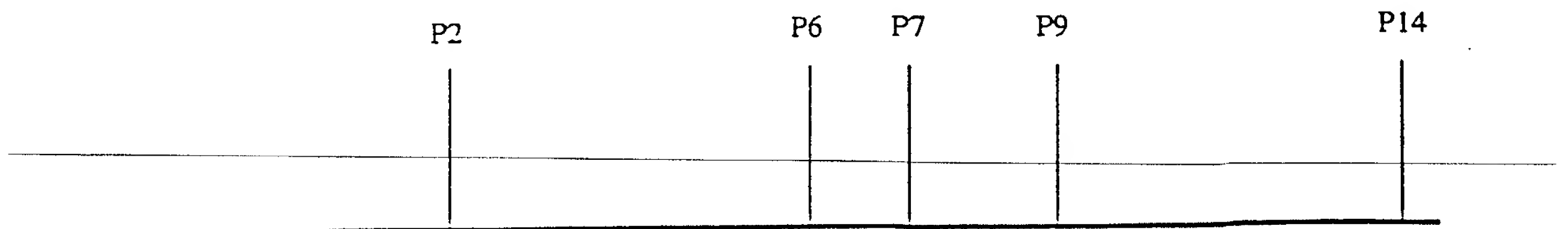


Fig. 1



Immobilisierung von DNA direkt auf dem MALDI-Target (Beispiel).

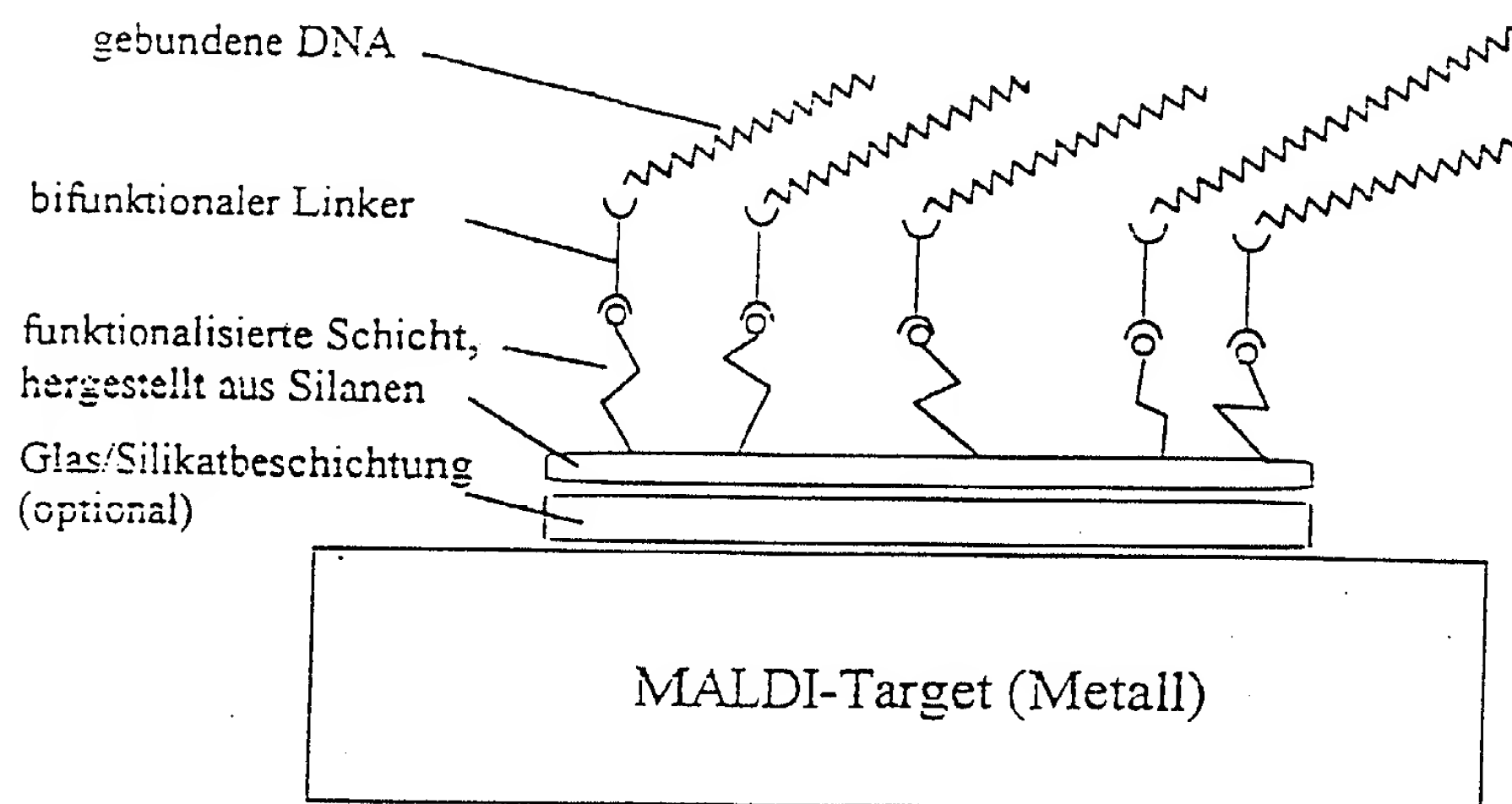
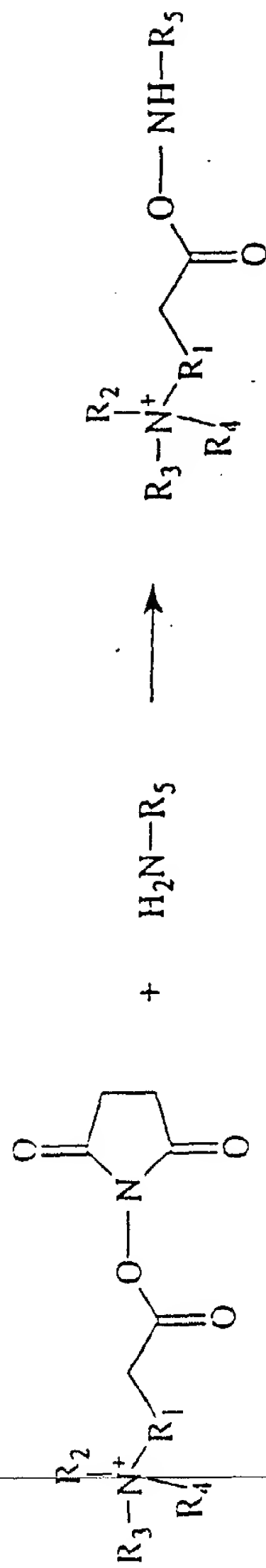


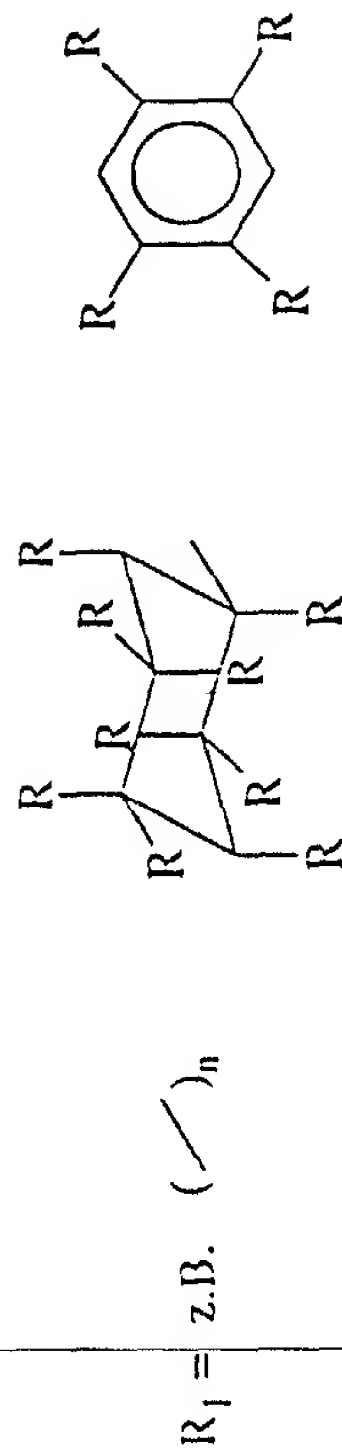
Fig. 2

# N-terminales Massen/Charge Tagging

Fig. 3



R = z.B. alkyl, -CH<sub>3</sub>, -C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>, -C<sub>3</sub>H<sub>7</sub>, -C<sub>4</sub>H<sub>9</sub> etc.



R<sub>2,4</sub> = z.B. alkyl, substituieres alkyl

R<sub>5</sub> = z.B. Nukleinsäure, PNA, Methylphosphonatnukleinsäure, Phosphorothioatnukleinsäure

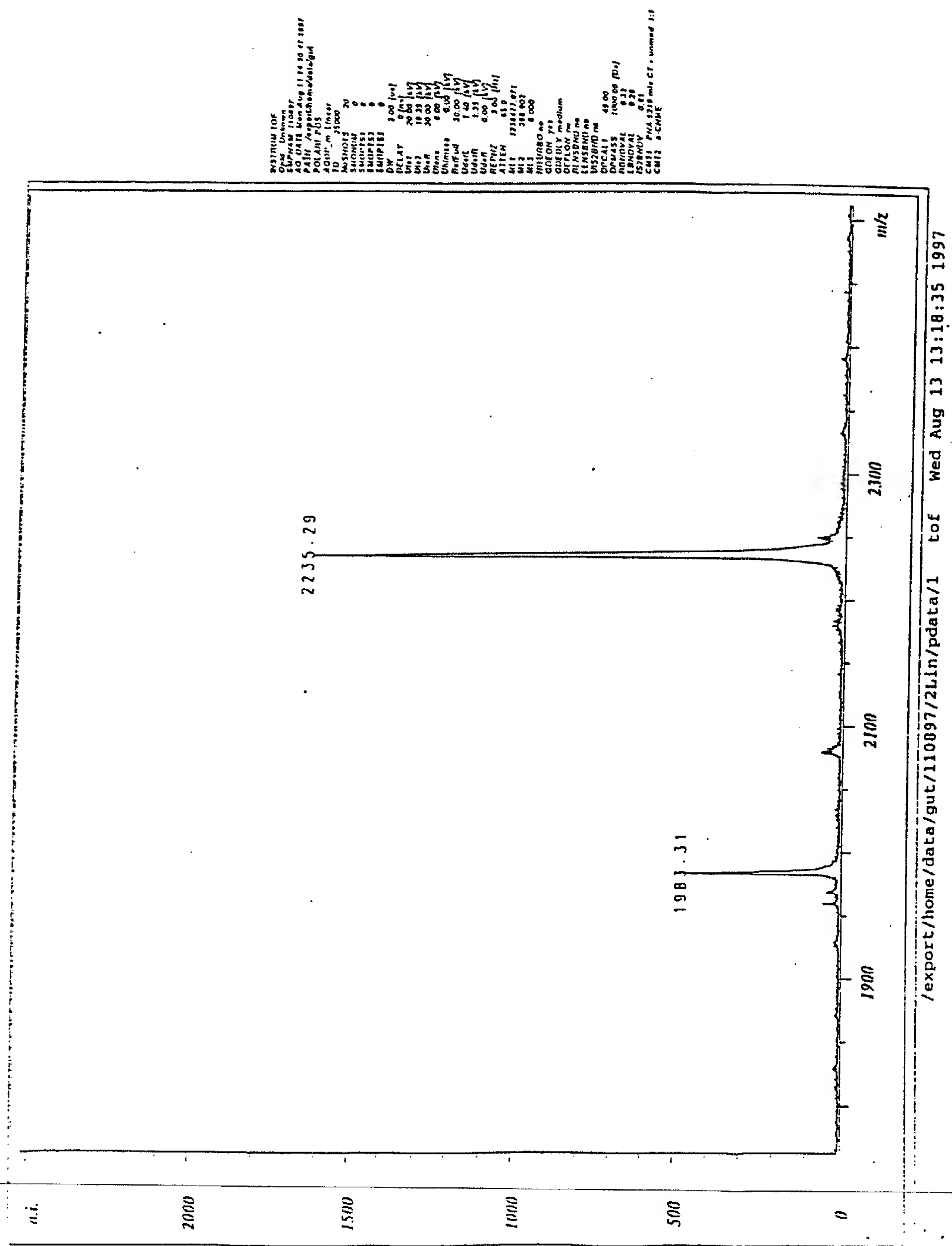


Fig. 4

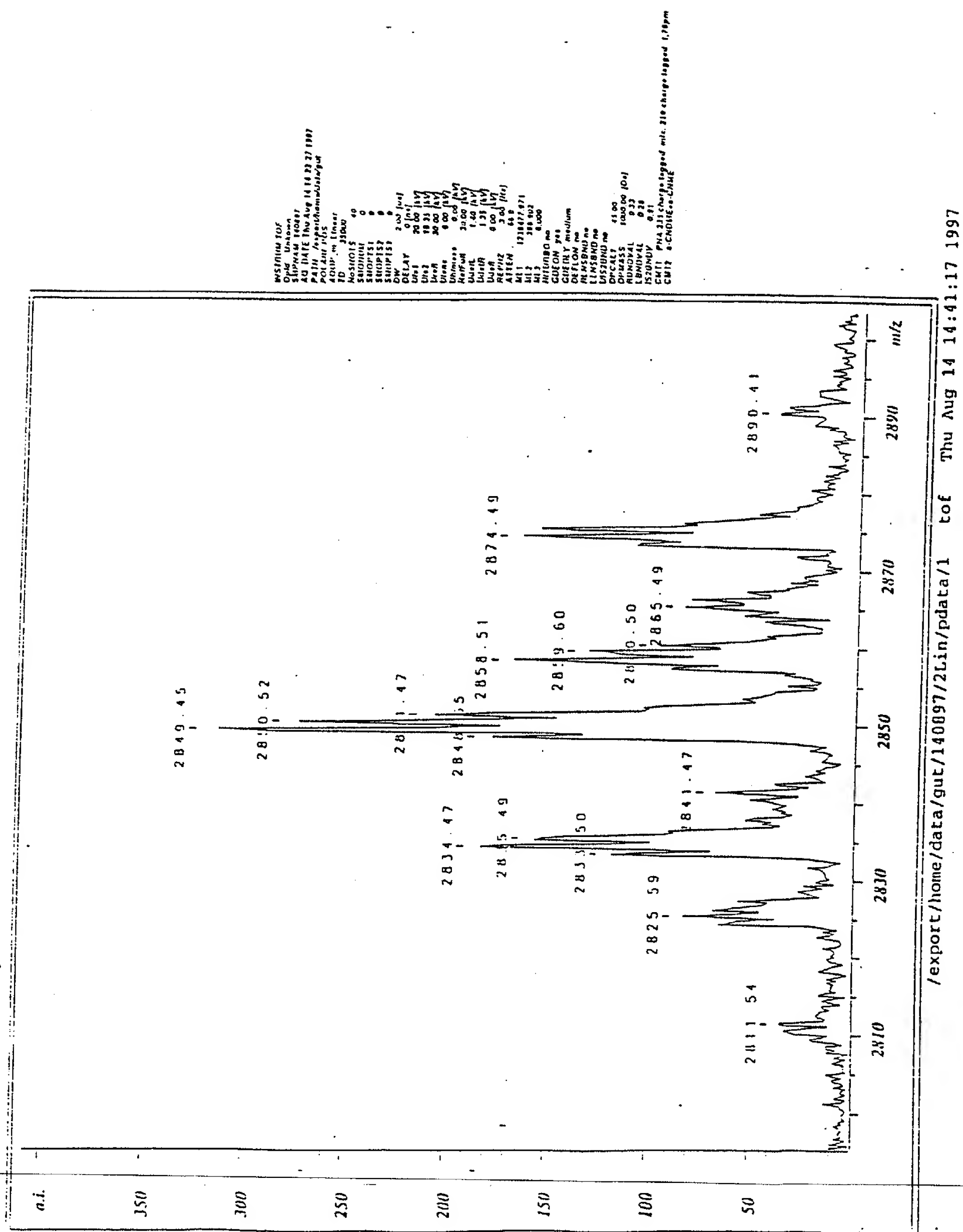


Fig. 5

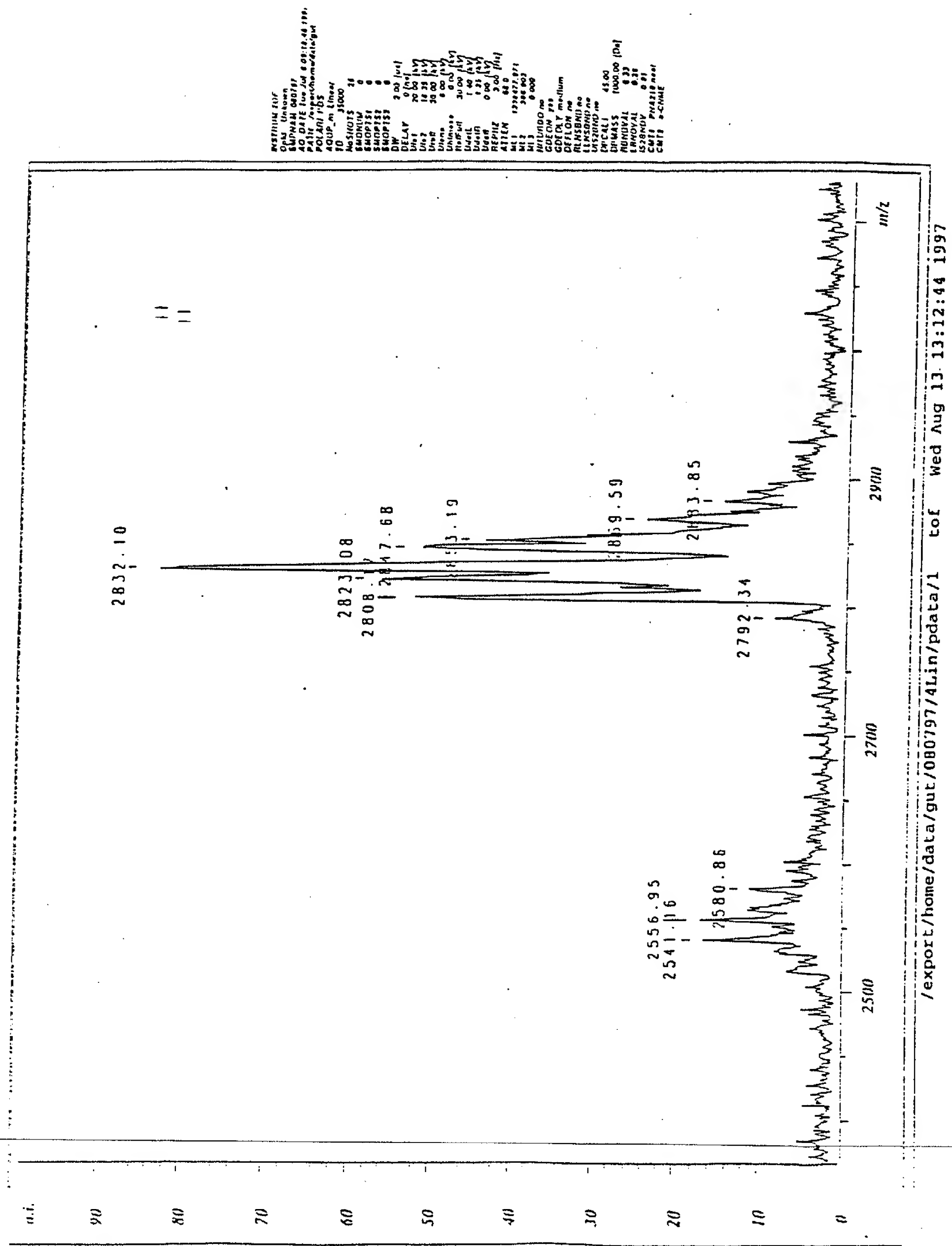
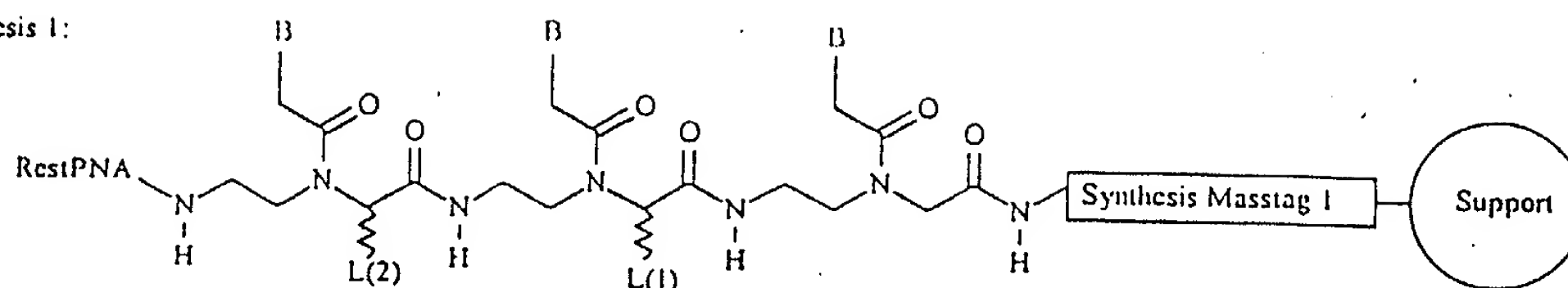


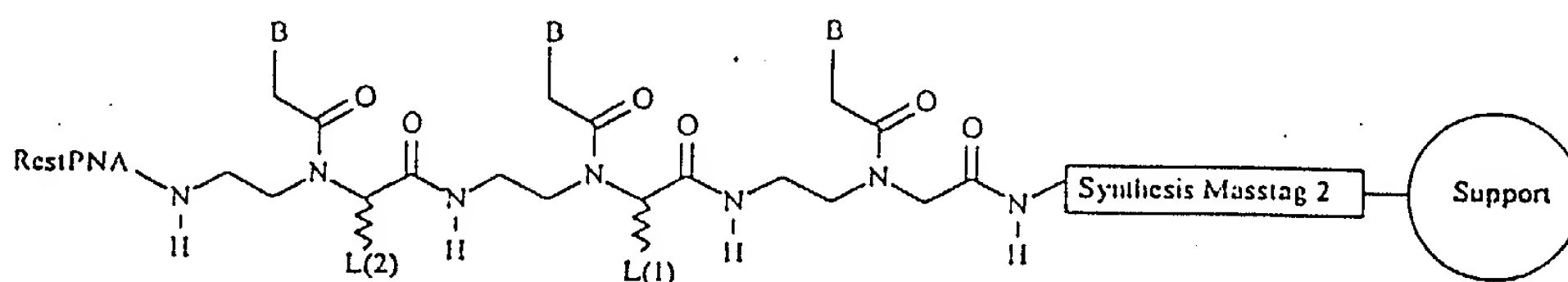
Fig. 6

7/10

Synthesis 1:



Synthesis 2:



....Synthesis n:

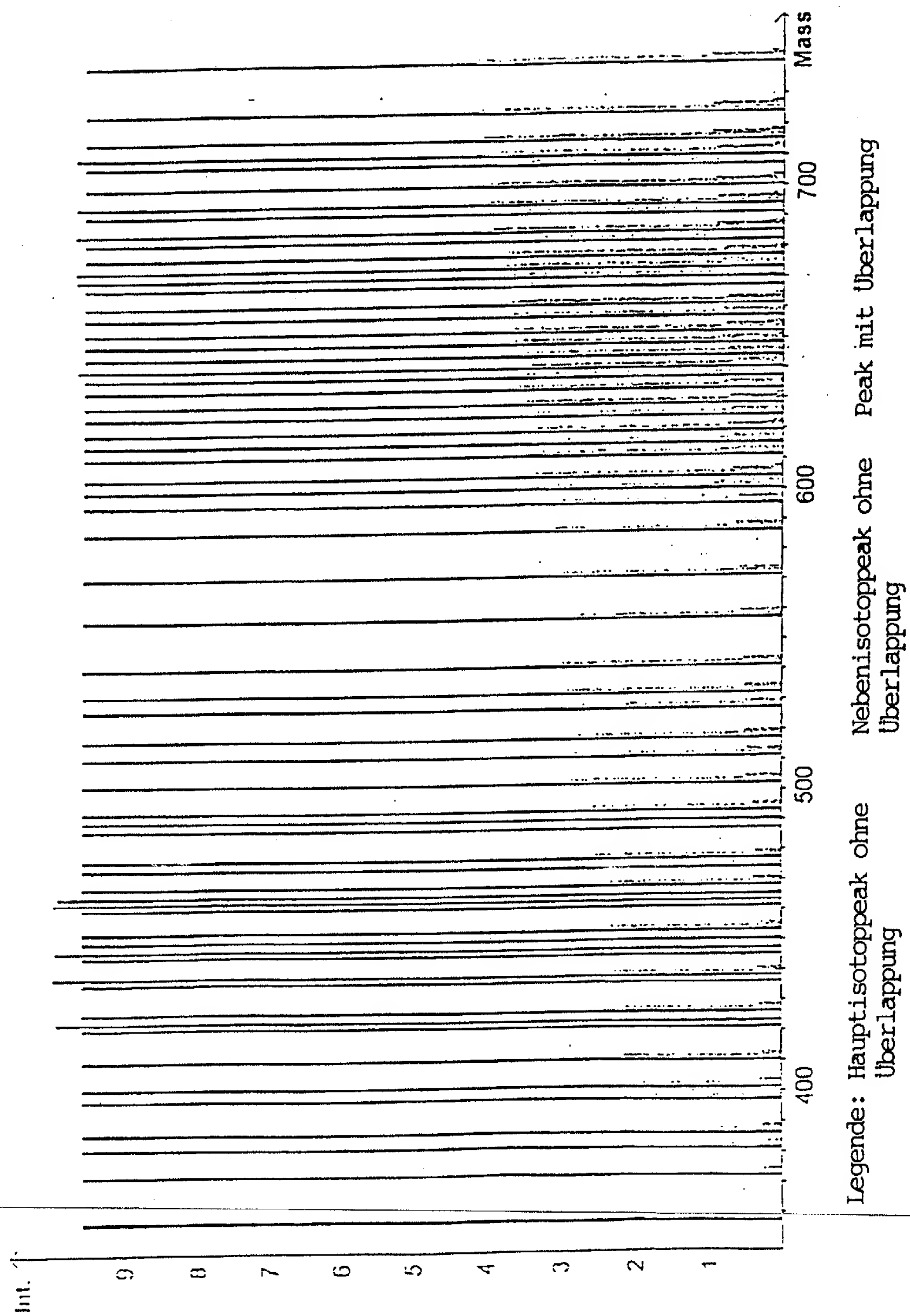


designte PNA-Bibliothek  
mit Sequenz-spezifischen  
Massen

B = Adenin, Cytosin, Guanin, Thymin oder Purin-oder Pyrimidinderivate oder deren Deazaanaloge

L(n) sind verschiedene Sets von Substituenten, spezifisch ausgewählt für jede Base, die in jedem Syntheseschritt eingesetzt wird, um minimierte Peak-Überlappungen in der MALDI-MS zu erhalten

Fig. 7



64 Massenpeaks, die einer spezifischen PNA-Sequenz entsprechen;  
Massentagging

Fig. 8



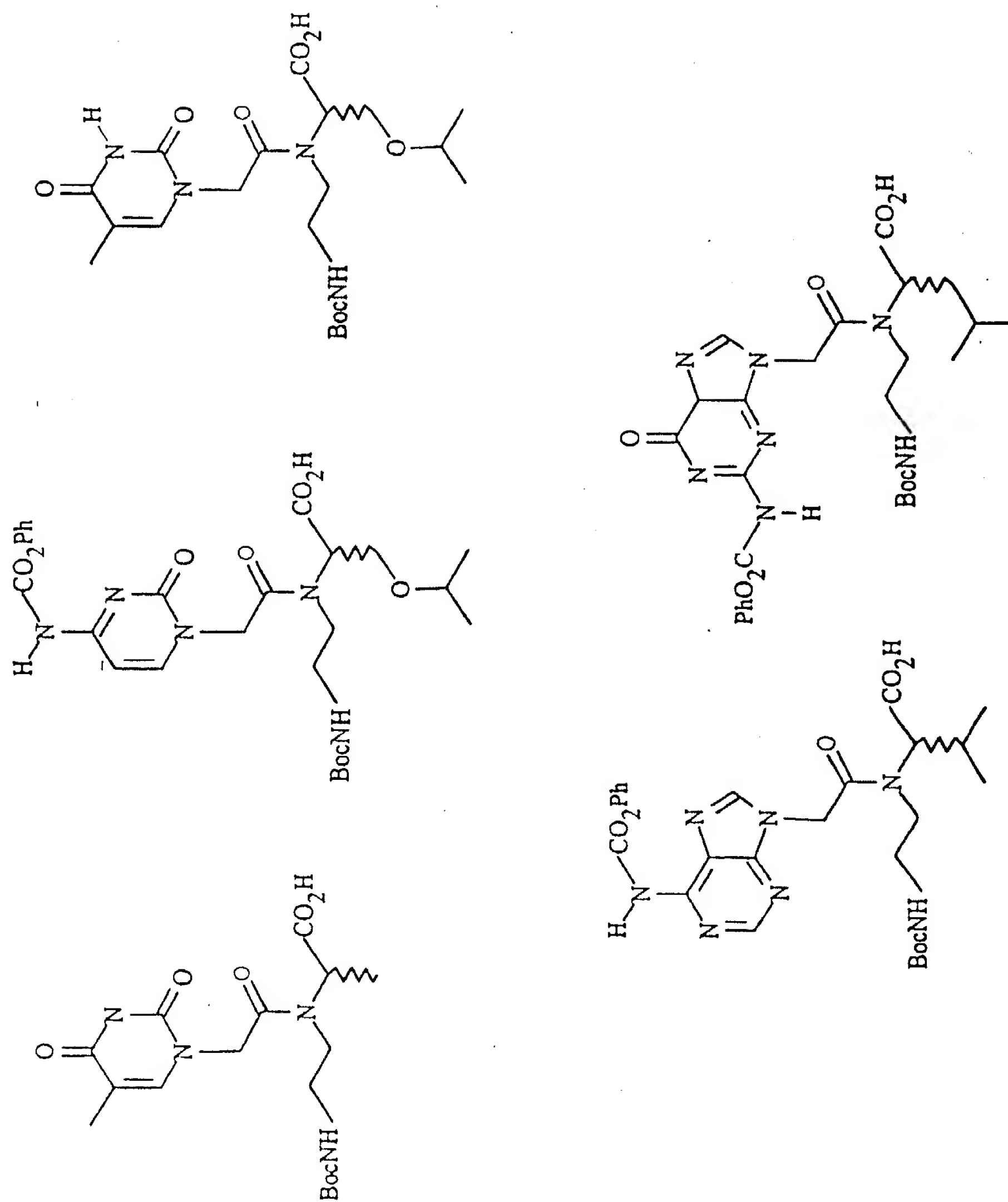


Fig. 9